BUNDESREPUBLIK DEUTSCHLAND

39 02 2004

PRIORITY DOCUMENT
PRIORITY DOC





Prioritätsbescheinigung über die Einreichung einer Patentanmeldung

Aktenzeichen:

103 41 272.7

Anmeldetag:

08. September 2003

Anmelder/Inhaber:

BASF Aktiengesellschaft, 67056 Ludwigshafen/DE

Bezeichnung:

Verfahren zur gentechnischen Veränderung von

Organismen der Gattung Blakeslea, entsprechende

Organismen und deren Verwendung

IPC:

C 12 N 15/80

Die angehefteten Stücke sind eine richtige und genaue Wiedergabe der ursprünglichen Unterlagen dieser Patentanmeldung.

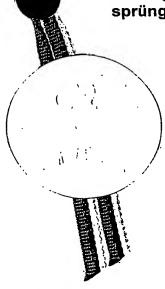
München, den 29. Januar 2004

Deutsches Patent- und Markenamt

Der Präsident

Im Auftrag

Hintermeier



A 9161

15

20

25

30

Verfahren zur gentechnischen Veränderung von Organismen der Gattung Blakeslea, entsprechende Organismen und deren Verwendung

Die Erfindung betrifft ein Verfahren zur gentechnischen Veränderung von Organismen der Gattung Blakeslea, entsprechende Organismen und deren Verwendung.

Pilze der Gattung Blakeslea sind als Produktionsorganismen bekannt. So wird z. B. Blakeslea trispora als Produktionsorganismus für β-Carotin (Ciegler, 1965, Adv Appl Microbiol. 7:1) und Lycopin verwendet (EP 1201762, EP 1184464, WO 03/038064). Daneben kommt Blakeslea zur Produktion anderer lipophiler Substanzen in Frage wie z.B. andere Carotinoide und deren Vorstufen, Phospholipide, Triacylglyceride, Steroide, Wachse, fettlösliche Vitamine, Provitamine und Cofaktoren oder zur Produktion hydrophiler Substanzen wie z.B. Eiweiße, Aminosäuren, Nukleotide und wasserlösliche Vitamine, Provitamine und Cofaktoren.

Die hohen Produktivitäten für β -Carotin und Lycopin machen Blakeslea, insbesondere Blakeslea trispora attraktiv für die wirtschaftliche fermentative Herstellung von Carotinoiden und deren Vorstufen.

Allerdings ist es auch von Interesse die Produktivitäten der bisher natürlicherweise produzierten Carotine und deren Vorstufen weiter zu steigern und die Herstellung weiterer Carotinoide, wie z. B. Xanthophylle zu ermöglichen, die von Blakeslea bisher nicht oder nur in sehr geringem Maße gebildet und isoliert werden können.

Carotinoide werden Futtermitteln, Nahrungsmitteln, Nahrungsergänzungsmitteln, Kosmetika und Arzneimitteln zugesetzt. Die Carotinoide dienen vor allem als Pigmente zur Färbung. Daneben werden die antioxidative Wirkung der Carotinoide und andere Eigenschaften dieser Substanzen genutzt. Man unterteilt die Carotinoide in die reinen Kohlenwasserstoffe, die Carotine und die sauerstoffhaltigen Kohlenwasserstoffe, die Xanthophylle. Xanthophylle wie Canthaxanthin und Astaxanthin werden beispielsweise zur Pigmentierung von Hühner-

10

15

20

25

30

eiern und Fischen eingesetzt (Britton et al. 1998, Carotinoids, Vol 3, Biosynthesis and Metabolism). Die Carotine β-Carotin und Lycopin werden vor allem in der Humanernährung eingesetzt. β-Carotin wird beispielsweise als Getränkefarbstoff verwendet. Lycopin hat eine krankheitsvorbeugende Wirkung (Argwal und Rao, 2000, CMAJ 163:739-744; Rao und Argwal 1999, Nutrition Research 19:305-323). Die farblose Carotinoidvorstufe Phytoen kommt vor allem für Anwendungen als Antioxidans in Frage.

Der überwiegende Teil der Carotinoide und deren Vorstufen die als Zusatzstoffe für die oben genannten Anwendungen eingesetzt werden, wird durch chemische Synthese hergestellt. Die chemische Synthese ist mehrstufig, technisch sehr aufwendig und verursacht hohe Herstellkosten. Fermentative Verfahren sind demgegenüber technisch verhältnismäßig einfach und basieren auf kostengünstigen Einsatzstoffen. Fermentative Verfahren zur Herstellung von Carotinoiden können dann wirtschaftlich attraktiv und wettbewerbsfähig zur chemischen Synthese sein, wenn die Produktivität der bisherigen fermentativen Verfahren gesteigert würde oder neue Carotinoide auf Basis der bekannten Produktionsorganismen hergestellt werden könnten.

Hierzu ist eine gentechnische Veränderung von Blakeslea erforderlich. Insbesondere, wenn Xanthophylle produziert werden sollen, da diese Verbindungen natürlicherweise vom Wildtyp der Blakeslea nicht synthetisiert werden.

Allerdings sind bisher keine Methoden zur gentechnischen Veränderung von Blakeslea, insbesondere Blakeslea trispora bekannt.

Als Methode zur Herstellung von gentechnischen veränderten Pilzen wurde in einigen Fällen die Agrobacterium-vermittelte Transformation erfolgreich eingesetzt. So sind z. B. folgende Organismen durch Agrobakterien transformiert worden: Saccharomyces cerevisiae (Bundock et al., 1995, EMBO Journal, 14:3206–3214), Aspergillus awamori, Aspergillus nidulans, Aspergillus niger, Colletotrichum gloeosporioides, Fusarium solani pisi, Neurospora crassa, Trichoderma reesei, Pleurotus ostreatus, Fusarium graminearum (van der Toorren

25

30

et al., 1997, EP 870835), Agraricus bisporus, Fusarium venenatum (de Groot et al., 1998, Nature Biotechnol. 16:839–842), Mycosphaerella graminicola (Zwiers et al. 2001, Curr. Genet. 39:388–393), Glarea lozoyensis (Zhang et al., 2003, Mol. Gen. Genomics 268:645–655), Mucor miehei (Monfort et al. 2003, FEMS Microbiology Lett. 244:101 – 106).

Von Interesse ist besonders eine homologe Rekombination, bei der zwischen der einzuführenden DNA und der Zell-DNA möglichst viele Sequenzhomologien bestehen, so dass eine ortsspezifische Einführung bzw. Ausschaltung von genetischer Information im Genom des Empfängerorganismus möglich ist. Andemfalls wird die Spender-DNA durch illegitime bzw. nicht-homologe Rekombination ins Genom des Empfängerorganismus integriert, was nicht ortsspezifisch erfolgt.

Eine durch Agrobacterium vermittelte Transformation und anschließende homologe Rekombination der transferierten DNA wurde bisher bei folgenden Organismen nachgewiesen: Aspergillus awamori (Gouka et al. 1999, Nature Biotech 17:598-601), Glarea lozoyensis (Zhang et al., 2003, Mol. Gen. Genomics 268:645-655), Mycosphaerella graminicola ((Zwiers et al. 2001, Curr. Genet. 39:388-393).

Als weitere Methode zur Transformation von Pilzen ist die Elektroporation bekannt. Die integrative Transformation von Hefe durch Elektroporation wurde von Hill, Nucl. Acids. Res. 17:8011 gezeigt. Für filamentöse Pilze wurde die Transformation durch Chakaborty und Kapoor beschrieben (1990, Nucl. Acids. Res. 18:6737).

Eine "biolistische" Methode, d.h. die Übertragung von DNA durch Beschuss von Zellen mit DNA-beladenen Partikeln wurde beispielsweise für Trichoderma harzianum und Gliocladium virens beschrieben (Lorito et al. 1993, Curr. Genet. 24:349–356).

Diese Methoden konnten bisher jedoch nicht erfolgreich zur gezielten genetischen Veränderung von Blakeslea und insbesondere Blakeslea trispora eingesetzt werden.

Eine besondere Schwierigkeit bei der Herstellung von gezielt genetisch veränderten Blakeslea und Blakeslea trispora, ist die Tatsache, dass deren Zellen in allen Stadien des sexuellen und des vegetativen Zellzyklus mehrkernig sind. In Sporen von Blakeslea trispora Stamm NRRL2456 und NRRL2457 wurden z. B. im Durchschnitt 4,5 Kerne pro Spore nachgewiesen (Metha und Cerdá-Olmedo, 1995, Appl. Microbiol. Biotechnol. 42:836–838). Dies hat zur Folge, dass die gentechnische Veränderung in aller Regel nur in einem oder wenigen Kernen vorliegt, die Zellen also heterokaryotisch sind.

Sollen die genetisch veränderten Blakeslea-Arten, insbesondere Blakeslea trispora zur Produktion eingesetzt werden, so ist es insbesondere bei einer Gendeletion wichtig, dass in den Produktionsstämmen die gentechnische Veränderung in allen Kernen vorliegt, so dass eine stabile und hohe Syntheseleistung ohne Nebenprodukte möglich wird. Die Stämme müssen folglich in Bezug auf die gentechnische Veränderung homokaryotisch sein.

20

25

30

15

Lediglich für Phycomyces blakesleeanus ist ein Verfahren beschrieben worden, um homokaryotische Zellen zu erzeugen (Roncero et al., 1984, Mutat. Res. 125:195). Durch Zugabe des mutagenen Agens MNNG (N-Methyl-N'-nitro-N-nitrosoguanidin) werden nach dem dort beschriebenen Verfahren Kerne in den Zellen eliminiert, so dass statistisch eine gewisse Anzahl von Zellen mit nur noch einem funktionellem Kern vorliegt. Die Zellen werden dann einer Selektion unterzogen, in der nur einkernige Zellen mit einem rezessiven Selektionsmarker zu einem Mycel auswachsen können. Die Nachkommen dieser selektierten Zellen sind mehrkernig und homokaryotisch. Ein rezessiver Selektionsmarker für Phycomyces blakesleanus ist z. B. dar. Dar⁺-Stämme nehmen das toxische Riboflavin-Analog 5-Carbon-5-deazariboflavin auf; Dar⁻Stämme dagegen nicht (Delbrück et al. 1979, Genetics 92:27). Die Selektion von rezessiven Mutanten erfolgt durch Zugabe von 5-Carbon-5-deazariboflavin (DARF).

Allerdings ist dieses Verfahren nicht für Blakeslea, insbesondere Blakeslea trispora bekannt und insbesondere nicht mit im Zusammenhang mit einer Transformation beschrieben worden.

Aufgabe der vorliegenden Erfindung ist es demgegenüber, ein Verfahren bereitzustellen, mit dem eine gentechnische Veränderung von Blakeslea-Stämmen, insbesondere Blakeslea trispora möglich ist. Darüber hinaus ist es Aufgabe der Erfindung ein Verfahren bereitzustellen, das die Herstellung homokaryotischer genetisch veränderter Stämme erlaubt. Femer ist es eine Aufgabe der Erfindung entsprechend gentechnisch veränderte Zellen bereitzustellen.

Diese Aufgabe wird durch ein Verfahren zur Herstellung eines gentechnisch veränderten Organismus der Gattung Blakeslea gelöst, umfassend

- (i) Transformation mindestens einer der Zellen,
- (ii) ggf. Homokaryotisierung der aus (i) erhaltenen Zellen durch Eliminierung von Kernen in diesen Zellen, so dass mindestens eine Zelle mit nur einem Kern verbleibt, der die gewünschte genetische Veränderung aus (i) aufweist und zur Ausprägung führt, und
- (iii) Selektion der gentechnisch veränderten Zelle oder Zellen.

20

15

Mit der erfindungsgemäßen Methode ist es möglich, mehrkernige Zellen der Pilze Blakeslea gezielt und stabil genetisch zu verändern, um so Mycel aus Zellen mit einheitlichen Kernen zu gewinnen. Vorzugsweise handelt es sich Zellen von Pilzen der Art Blakeslea trispora

25

30

Unter Transformation wird die Übertragung einer genetischen Information in den Organismus, insbesondere Pilz verstanden. Darunter sollen alle dem Fachmann bekannten Möglichkeiten zur Einschleusung der Information, insbesondere DNA fallen, z. B. Beschuss mit DNA-beladenen Partikeln, Transformation mittels Protoplasten, Mikroinjektion von DNA, Elektroporation, Konjugation oder Transformation kompetenter Zellen, Chemikalien oder Agrobakterien ver-

10

15

20

25

30

mittelte Transformation. Als genetische Information werden ein Genabschnitt, ein Gen oder mehrere Gene verstanden. Die genetische Information kann z. B. mit Hilfe eines Vectors oder als freie Nukleinsäure (z. B. DNA, RNA) und auf sonstige Weise in die Zellen eingebracht und entweder durch Rekombination ins Wirtsgenom eingebaut oder in freier Form in der Zelle vorliegen. Besonders bevorzugt ist hierbei die homologe Rekombination.

Bevorzugte Transformationsmethode ist die Agrobacterium tumefaciensvermittelte Transformation. Hierzu wird zunächst die zu transferierende Spender-DNA in einen Vektor eingefügt, der (i) flankierend zu der zu transferierenden DNA die T-DNA-Enden trägt, der (ii) einen Selektionsmarker enthält und der (iii) ggf. Promotoren und Terminatoren für die Genexpression der Spender-DNA aufweist. Dieser Vektor wird in einen Agrobacterium-tumefaciens-Stamm übertragen, der ein Ti-Plasmid mit den vir-Genen enthält. vir-Gene sind für den DNA-Transfer in Blakeslea verantwortlich. Mit diesem Zwei-Vektor-System wird die DNA von Agrobacterium in Blakeslea übertragen. Hierzu werden die Agrobakterien zunächst in Gegenwart von Acetosyringone inkubiert. Acetosyringone induziert die vir-Gene. Anschließend werden Sporen von Blakeslea trispora zusammen mit den induzierten Zellen von Agrobacterium tumefaciens auf Acetosyringone-haltigem Medium inkubiert und dann auf Medium übertragen, das eine Selektion der Transformanten, d.h. der gentechnisch veränderten Stämme von Blakeslea ermöglicht.

Der Begriff Vector wird in der vorliegenden Anmeldung als eine Bezeichnung für ein DNA-Molekül verwendet, das zum Einschleusen und ggf. zur Vermehrung von Fremd-DNA in eine Zelle dient (siehe auch "Vector" in Römpp Lexikon Chemie – CDROM Version 2.0, Stuttgart/New York: Georg Thieme Verlag 1999). In der vorliegenden Anmeldung sollen unter dem begriff "Vector" auch Plasmide, Cosmide usw. verstanden werden, die dem gleichen Zweck dienen.

Unter Expression wird in der vorliegenden Anmeldung die Übertragung einer genetischen Information ausgehend von DNA oder RNA in ein Gen-Produkt (hier vorzugsweise Carotinoide) verstanden und soll auch den Begriff der Über-

expression beinhalten, womit eine verstärkte Expression gemeint ist, so dass das ein bereits in der nicht transformierten Zelle (Wildtyp) hergestelltes Produkt verstärkt produziert wird oder einen großen Teil des gesamten Gehaltes der Zelle ausmacht.

5

Unter gentechnischer Veränderung soll die Einschleusung genetischer Information in einen Empfängerorganismus, so dass diese stabil exprimiert und bei der Zellteilung weitergegeben wird, verstanden werden. In diesem Zusammenhang ist die Homokaryotisierung, die Herstellung von Zellen, die nur einheitliche Kerne enthalten, d. h. Kerne mit gleichem genetischem Informationsgehalt.

10

Diese Homokaryotisierung ist nur notwendig, wenn die durch Transformation eingeführte genetische Information rezessiv vorliegt, d. h. nicht zur Ausprägung gelangt. Führt die Transformation aber zu einem dominanten Vorliegen der genetischen Information, d. h. wird sie ausgeprägt, so ist eine Homokaryotisierung nicht unbedingt nötig. Vorzugsweise wird zur Homokaryotisierung ein mutagenes Agens eingesetzt, wobei es sich insbesondere um N-Methyl-N'-nitronitrosoguanidin (MNNG) handelt.

20

15

Unter Selektion wird die Auswahl von Zellen verstanden, deren Kerne dieselbe genetische Information beinhalten, d. h. Zellen die die gleichen Eigenschaften aufweisen, wie Resistenzen oder die Herstellung bzw. vermehrte Herstellung eines Produktes. In der Selektion werden bevorzugt 5-Carbon-5-deazariboflavin (darf) und Hygromycin (hyg) eingesetzt.

25

Der in der Transformation (i) eingesetzte Vector kann derart gestaltet sein, dass die im Vector enthaltene genetische Information in das Genom mindestens einer Zelle integriert wird. Dabei kann genetische Information in der Zelle ausgeschaltet werden.

30

Der in der Transformation (i) eingesetzte Vector kann aber auch derart ausgestaltet sein, dass die im Vector enthaltene genetische Information in der Zelle exprimiert wird, d. h. genetische Information eingefügt wird, die im korrespon-

.5

10

15

25

30

dierenden Wildtyp nicht vorhanden ist oder die durch die Transformation verstärkt bzw. überexprimiert wird.

Der Vector kann beliebige genetische Informationen zur genetischen Veränderungen von Organismen der Gattung Blakeslea enthalten.

Unter "gentetischer Information" werden vorzugsweise Nukleinsäuren verstanden, deren Einbringung in den Organismus der Gattung Blakeslea zu einer gentischen Veränderung in Organismen der Gattung Blakeslea, also beispielsweise zu einer Verursachung, Erhöhung oder Reduzierung von Enzymaktivitäten im Vergleich zum Ausgangsorganismus führen.

Der Vector kann beispielsweise genetische Information zur Herstellung lipophiler Substanzen enthalten wie z.B. Carotinoide und deren Vorstufen, Phospholipide, Triacylglyceride, Steroide, Wachse, fettlösliche Vitamine, Provitamine und Cofaktoren oder genetische Information zur Herstellung hydrophiler Substanzen wie z.B. Eiweiße, Aminosäuren, Nukleotide und wasserlösliche Vitaminen, Provitamine und Cofaktoren.

Bevorzugterweise enthält der eingesetzte Vector genetische Informationen zur Herstellung von Carotinoiden oder Xanthophyllen oder deren Vorstufen.

Besonders bevorzugt sind genetische Informationen zur Herstellung von Astaxanthin, Zeaxanthin, Echinenon, β -Cryptoxanthin, Andonixanthin, Adonirubin, Canthaxanthin, 3- und 3'-Hydroxyechinenon, Lycopin, Lutein, β -Carotin oder Phytoen. Ganz besonders bevorzugt sind genetische Informationen zur Herstellung von Phytoen, Astaxanthin oder Zeaxanthin.

In einer bevorzugten Ausführungsform werden die Organismen der Gattung Blakeslea beispielsweise dadurch in die Lage versetzt Xanthophylle, wie beispielsweise Canthaxanthin, Zeaxanthin oder Astaxanthin herzustellen, indem in den genetisch veränderten Organismen der Gattung Blakeslea im Vergleich zum Wildtyp eine Hydroxylase-Aktivität und/oder Ketolase-Aktivität verursacht wird.

.5

10

20

25

Unter Ketolase-Aktivität wird die Enzymaktivität einer Ketolase verstanden.

Unter einer Ketolase wird ein Protein verstanden, das die enzymatische Aktivität aufweist, am, gegebenenfalls substituierten, β-lonon-Ring von Carotinoiden eine Keto-Gruppe einzuführen.

Insbesondere wird unter einer Ketolase ein Protein verstanden, das die enzymatische Aktivität aufweist, β -Carotin in Canthaxanthin umzuwandeln.

Dementsprechend wird unter Ketolase-Aktivität die in einer bestimmten Zeit durch das Protein Ketolase umgesetzte Menge β -Carotin bzw. gebildete Menge Canthaxanthin verstanden.

Unter dem Begriff "Wildtyp" wird erfindungsgemäß der entsprechende nicht genetisch veränderte Ausgangsorganismus der Gattung Blakesleaa verstanden.

Je nach Zusammenhang kann unter dem Begriff "Organismus" der Ausgangsorganismus (Wildtyp) der Gattung Blakesleaa oder ein erfindungsgemäßer, genetisch veränderter Organismus der Gattung Blakesleaa oder beides verstanden werden.

Vorzugsweise wird unter "Wildtyp" für die Verursachung der Ketolase-Aktivität und für die Verursachung der Hydroxylase-Aktivität jeweils ein Referenzorganismus verstanden.

Dieser Referenzorganismus der Gattung Blakesleaa ist Blakeslea trispora ATCC 14271.

Die Bestimmung der Ketolase-Aktivität in erfindungsgemäßen genetisch veränderten Organismen der Gattung Blakesleaa und in Wildtyp- bzw. Referenzorganismen erfolgt vorzugsweise unter folgenden Bedingungen:

10

15

20

25

30

Die Bestimmung der Ketolase-Aktivität in Organismen der Gattung Blakeslea erfolgt in Anlehnung an die Methode von Frazer et al., (J. Biol. Chem. 272(10): 6128-6135, 1997). Die Ketolase-Aktivität in Extrakten wird mit den Substraten beta-Carotin und Canthaxanthin in Gegenwart von Lipid (Sojalecithin) und Detergens (Natriumcholat) bestimmt. Substrat/Produkt-Verhältnisse aus den Ketolase-Assays werden mittels HPLC ermittelt.

Der erfindungsgemäße genetisch veränderte Organismus der Gattung Blakesleaa weist in dieser, bevorzugten Ausführungsform im Vergleich zum genetisch nicht veränderten Wildtyp eine Ketolase-Aktivität auf und ist somit vorzugsweise in der Lage, transgen eine Ketolase zu exprimieren.

In einer weiter bevorzugten Ausführungsform erfolgt die Verursachung der Ketolase-Aktivität in den Organismen der Gattung Blakesleaa durch Genexpression einer Nukleinsäure kodierend eine Ketolase.

In dieser bevorzugten Ausführungsform erfolgt die Verursachung der Genexpression einer Nukleinsäure kodierend eine Ketolase vorzugsweise durch Einbringen von Nukleinsäuren, die Ketolasen kodieren in die Ausgangsorganismus der Gattung Blakesleaa.

Dazu kann prinzipiell jedes Ketolase-Gen, also jede Nukleinsäuren die eine Ketolase codiert verwendet werden.

Alle in der Beschreibung erwähnten Nukleinsäuren können beispielsweise eine RNA-, DNA- oder cDNA-Sequenz sein.

Bei genomischen Ketolase-Sequenzen aus eukaryontischen Quellen, die Introns enthalten, sind für den Fall das der Wirtsorganismus der Gattung Blakesleaa nicht in der Lage ist oder nicht in die Lage versetzt werden kann, die entsprechenden Ketolase zu exprimieren, bevorzugt bereits prozessierte Nukleinsäuresequenzen, wie die entsprechenden cDNAs zu verwenden.

25

Beispiele für Nukleinsäuren, kodierend eine Ketolase und die entsprechenden Ketolasen, die im erfindungsgemäßen Verfahren verwendet werden können sind beispielsweise Sequenzen aus:

Haematoccus pluvialis, insbesondere aus Haematoccus pluvialis Flotow em. Wille (Accession NO: X86782; Nukleinsäure: SEQ ID NO: 11, Protein SEQ ID NO: 12),

Haematoccus pluvialis, NIES-144 (Accession NO: D45881; Nukleinsäure: SEQ ID NO: 13, Protein SEQ ID NO: 14),

Agrobacterium aurantiacum (Accession NO: D58420; Nukleinsäure: SEQ ID NO: 15, Protein SEQ ID NO: 16),

Alicaligenes spec. (Accession NO: D58422; Nukleinsäure: SEQ ID NO: 17, Protein SEQ ID NO: 18).

Paracoccus marcusii (Accession NO: Y15112; Nukleinsäure: SEQ ID NO: 19, Protein SEQ ID NO: 20).

Synechocystis sp. Strain PC6803 (Accession NO: NP442491; Nukleinsäure: SEQ ID NO: 21, Protein SEQ ID NO: 22).

Bradyrhizobium sp. (Accession NO: AF218415; Nukleinsäure: SEQ ID NO: 23, Protein SEQ ID NO: 24).

Nostoc sp. Strain PCC7120 (Accession NO: AP003592, BAB74888; Nukleinsäure: SEQ ID NO: 25, Protein SEQ ID NO: 26),

Nostoc punctiforme ATTC 29133, Nukleinsäure: Acc.-No. NZ_AABC01000195, Basenpaar 55,604 bis 55,392 (SEQ ID NO: 27); Protein: Acc.-No. ZP_00111258 (SEQ ID NO: 28) (als putatives Protein annotiert),

20

25

30

Nostoc punctiforme ATTC 29133, Nukleinsäure: Acc.-No. NZ_AABC01000196, Basenpaar 140,571 bis 139,810 (SEQ ID NO: 29), Protein: (SEQ ID NO: 30) (nicht annotiert).

Weitere natürliche Beispiele für Ketolasen und Ketolase-Gene, die im erfindungsgemäßen Verfahren verwendet werden können, lassen sich beispielsweise aus verschiedenen Organismen, deren genomische Sequenz bekannt ist, durch Identitätsvergleiche der Aminosäuresequenzen oder der entsprechenden rückübersetzten Nukleinsäuresequenzen aus Datenbanken mit den vorstehend beschriebenen Sequenzen und insbesondere mit den Sequenzen SEQ ID NO: 12 und/oder 26 leicht auffinden.

Weitere natürliche Beispiele für Ketolasen und Ketolase-Gene lassen sich weiterhin ausgehend von den vorstehend beschriebenen Nukleinsäuresequenzen, insbesondere ausgehend von den Sequenzen SEQ ID NO: 12 und/oder 26 aus verschiedenen Organismen, deren genomische Sequenz nicht bekannt ist, durch Hybridisierungstechniken in an sich bekannter Weise leicht auffinden.

Die Hybridisierung kann unter moderaten (geringe Stringenz) oder vorzugsweise unter stringenten (hohe Stringenz) Bedingungen erfolgen.

Solche Hybridisierungsbedingungen sind beispielsweise bei Sambrook, J., Fritsch, E.F., Maniatis, T., in: Molecular Cloning (A Laboratory Manual), 2. Auflage, Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989, Seiten 9.31-9.57 oder in Current Protocols in Molecular Biology, John Wiley & Sons, N.Y. (1989), 6.3.1-6.3.6 beschrieben.

Beispielhaft können die Bedingungen während des Waschschrittes ausgewählt sein aus dem Bereich von Bedingungen begrenzt von solchen mit geringer Stringenz (mit 2X SSC bei 50°C) und solchen mit hoher Stringenz (mit 0.2X SSC bei 50°C, bevorzugt bei 65°C) (20X SSC: 0,3 M Natriumcitrat, 3 M Natriumchlorid, pH 7.0).

Darüberhinaus kann die Temperatur während des Waschschrittes von moderaten Bedingungen bei Raumtemperatur, 22°C, bis zu stringenten Bedingungen bei 65°C angehoben werden.

Beide Parameter, Salzkonzentration und Temperatur, können gleichzeitig variiert werden, auch kann einer der beiden Parameter konstant gehalten und nur der andere variiert werden. Während der Hybridisierung können auch denaturierende Agenzien wie zum Beispiel Formamid oder SDS eingesetzt werden. In Gegenwart von 50 % Formamid wird die Hybridisierung bevorzugt bei 42°C ausgeführt.

Einige beispielhafte Bedingungen für Hybridisierung und Waschschritt sind infolge gegeben:

- 15 (1) Hybridiserungsbedingungen mit zum Beispiel
 - (i) 4X SSC bei 65°C, oder
 - (ii) 6X SSC bei 45°C, oder

20

- (iii) 6X SSC bei 68°C, 100 mg/ml denaturierter Fischsperma-DNA, oder
- (iv) 6X SSC, 0.5 % SDS, 100 mg/ml denaturierte, fragmentierte Lachssperma-DNA bei 68°C, oder
- (v) 6XSSC, 0.5 % SDS, 100 mg/ml denaturierte, fragmentierte Lachssperma-DNA, 50 % Formamid bei 42°C, oder
- (vi) 50 % Formamid, 4X SSC bei 42°C, oder
- (vii) 50 % (vol/vol) Formamid, 0.1 % Rinderserumalbumin, 0.1 % Ficoll, 0.1 %
- Polyvinylpyrrolidon, 50 mM Natriumphosphatpuffer pH 6.5, 750 mM NaCl, 75 mM Natriumcitrat bei 42°C, oder
 - (viii) 2X oder 4X SSC bei 50°C (moderate Bedingungen), oder
 - (ix) 30 bis 40 % Formamid, 2X oder 4X SSC bei 42°C (moderate Bedingungen).
 - (2) Waschschritte für jeweils 10 Minuten mit zum Beispiel
 - (i) 0.015 M NaCl/0.0015 M Natriumcitrat/0.1 % SDS bei 50°C, oder
 - (ii) 0.1X SSC bei 65°C, oder
 - (iii) 0.1X SSC, 0.5 % SDS bei 68°C, oder

- (iv) 0.1X SSC, 0.5 % SDS, 50 % Formamid bei 42°C, oder
- (v) 0.2X SSC, 0.1 % SDS bei 42°C, oder
- (vi) 2X SSC bei 65°C (moderate Bedingungen).

In einer bevorzugten Ausführungsform der erfindungsgemäßen genetisch veränderten Organismen der Gattung Blakeslea bringt man Nukleinsäuren ein, die ein Protein kodieren, enthaltend die Aminosäuresequenz SEQ ID NO: 12 oder eine von dieser Sequenz durch Substitution, Insertion oder Deletion von Aminosäuren abgeleitete Sequenz, die eine Identität von mindestens 20 %, vorzugsweise mindestens 30 %, bevorzugter mindestens 40 %, bevorzugter mindestens 50 %, bevorzugter mindestens 60 %, bevorzugter mindestens 70 %, bevorzugter mindestens 80 %, besonders bevorzugt mindestens 90 % auf Aminosäureebene mit der Sequenz SEQ ID NO: 12 und die enzymatische Eigenschaft einer Ketolase aufweist.

15

20

Dabei kann es sich um eine natürliche Ketolase-Sequenz handeln, die wie vorstehend beschrieben durch Identitätsvergleich der Sequenzen aus anderen Organismen gefunden werden kann oder um eine künstliche Ketolase-Sequenz die ausgehend von der Sequenz SEQ ID NO: 12 durch künstliche Variation, beispielsweise durch Substitution, Insertion oder Deletion von Aminosäuren abgewandelt wurde.

25

30

In einer weiteren, bevorzugten Ausführungsform der erfindungsgemäßen Verfahren bringt man Nukleinsäuren ein die ein Protein kodieren, enthaltend die Aminosäuresequenz SEQ ID NO: 26 oder eine von dieser Sequenz durch Substitution, Insertion oder Deletion von Aminosäuren abgeleitete Sequenz, die eine Identität von mindestens 20 %, vorzugsweise mindestens 30 %, bevorzugter mindestens 40 %, bevorzugter mindestens 50 %, bevorzugter mindestens 60 %, bevorzugter mindestens 70 %, bevorzugter mindestens 80 %, besonders bevorzugt mindestens 90 % auf Aminosäureebene mit der Sequenz SEQ ID NO: 26 und die enzymatische Eigenschaft einer Ketolase aufweist.

Dabei kann es sich um eine natürliche Ketolase-Sequenz handeln, die, wie vorstehend beschrieben, durch Identitätsvergleich der Sequenzen aus anderen

Organismen gefunden werden kann oder um eine künstliche Ketolase-Sequenz die ausgehend von der Sequenz SEQ ID NO: 26 durch künstliche Variation, beispielsweise durch Substitution, Insertion oder Deletion von Aminosäuren abgewandelt wurde.

10

20

Unter dem Begriff "Substitution" ist in der Beschreibung der Austausch einer oder mehrerer Aminosäuren durch eine oder mehrere Aminosäuren zu verstehen. Bevorzugt werden sog. konservative Austausche durchgeführt, bei denen die ersetzte Aminosäure eine ähnliche Eigenschaft hat wie die ursprüngliche Aminosäure, beispielsweise Austausch von Glu durch Asp, Gln durch Asn, Val durch lle, Leu durch lle, Ser durch Thr.

Deletion ist das Ersetzen einer Aminosäure durch eine direkte Bindung, Bevorzugte Positionen für Deletionen sind die Termini des Polypeptids und die Verknüpfungen zwischen den einzelnen Proteindomänen. 15

Insertionen sind Einfügungen von Aminosäuren in die Polypeptidkette, wobei formal eine direkte Bindung durch ein oder mehrere Aminosäuren ersetzt wird.

Unter Identität zwischen zwei Proteinen wird die Identität der Aminosäuren über die jeweils gesamte Proteinlänge verstanden, insbesondere die Identität die durch Vergleich mit Hilfe der Lasergene Software der Firma DNASTAR, inc. Madison, Wisconsin (USA) unter Anwendung der Clustal Methode (Higgins DG, Sharp PM. Fast and sensitive multiple sequence alignments on a microcomputer. Comput Appl. Biosci. 1989 Apr;5(2):151-1) unter Einstellung folgender Pa-25 rameter berechnet wird:

Multiple alignment parameter:

Gap penalty 10

Gap length penalty 10

Pairwise alignment parameter:

K-tuple 1

Gap penalty 3

Window 5 Diagonals saved

Unter einem Protein, das eine mindestens Identität von auf Aminosäureebene mit der Sequenz SEQ ID NO: 12 oder 26 aufweist, wird dementsprechend ein Protein verstanden, das bei einem Vergleich seiner Sequenz mit der Sequenz SEQ ID NO: 12 oder 26, insbesondere nach obigen Programmlogarithmus mit obigem Parametersatz eine Identität von mindestens 20 % aufweist.

Geeignete Nukleinsäuresequenzen sind beispielsweise durch Rückübersetzung 10 der Polypeptidsequenz gemäß dem genetischen Code erhältlich.

Bevorzugt werden dafür solche Codons verwendet, die entsprechend der Blakesleaaspezifischen codon usage häufig verwendet werden. Die codon usage lässt sich anhand von Computerauswertungen anderer, bekannter Gene von Organismen der Gattung Blakesleaa leicht ermitteln.

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform bringt man eine Nukleinsäure, enthaltend die Sequenz SEQ ID NO: 11 in die Organismus der Gattung ein.

20

25

15

In einer weiteren, besonders bevorzugten Ausführungsform bringt man eine Nukleinsäure, enthaltend die Sequenz SEQ ID NO: 25 in die Organismus der Gattung ein.

Alle vorstehend erwähnten Ketolase-Gene sind weiterhin in an sich bekannter Weise durch chemische Synthese aus den Nukleotidbausteinen wie beispielsweise durch Fragmentkondensation einzelner überlappender, komplementärer Nukleinsäurebausteine der Doppelhelix herstellbar. Die chemische Synthese von Oligonukleotiden kann beispielsweise, in bekannter Weise, nach der 30 Phosphoamiditmethode (Voet, Voet, 2. Auflage, Wiley Press New York, S. 896-897) erfolgen. Die Anlagerung synthetischer Oligonukleotide und Auffüllen von Lücken mithilfe des Klenow-Fragmentes der DNA-Polymerase und Ligationsreaktionen sowie allgemeine Klonierungsverfahren werden in Sambrook et al.

(1989), Molecular cloning: A laboratory manual, Cold Spring Harbor Laboratory Press, beschrieben.

5 Unter Hydroxylase-Aktivität die Enzymaktivität einer Hydroxylase verstanden.

Unter einer Hydroxylase wird ein Protein verstanden, das die enzymatische Aktivität aufweist, am, gegebenenfalls substituierten, β -Ionon-Ring von Carotinoiden eine Hydroxy-Gruppe einzuführen.

10

20

25

Insbesondere wird unter einer Hydroxylase ein Protein verstanden, das die enzymatische Aktivität aufweist, β -Carotin in Zeaxanthin oder Cantaxanthin in Astaxanthin umzuwandeln.

Dementsprechend wird unter Hydroxyase–Aktivität die in einer bestimmten Zeit durch das Protein Hydroxylase umgesetzte Menge β-Carotin oder Cantaxanthin bzw. gebildete Menge Zeaxanthin oder Astaxanthin verstanden.

Bei einer erhöhten Hydroxylase–Aktivität gegenüber dem Wildtyp wird somit im Vergleich zum Wildtyp in einer bestimmten Zeit durch das Protein Hydroxylase die umgesetzte Menge β -Carotin oder Cantaxantin bzw. die gebildete Menge Zeaxanthin oder Astaxanthin erhöht.

Vorzugsweise beträgt diese Erhöhung der Hydroxylase-Aktivität mindestens 5 %, weiter bevorzugt mindestens 20 %, weiter bevorzugt mindestens 50 %, weiter bevorzugt mindestens 100 %, bevorzugter mindestens 300 %, noch bevorzugter mindestens 500 %, insbesondere mindestens 600 % der Hydroxylase-Aktivität des Wildtyps.

Die Bestimmung der Hydroxylase-Aktivität in erfindungsgemäßen genetisch veränderten Organismen und in Wildtyp- bzw. Referenz-Organismen erfolgt vorzugsweise unter folgenden Bedingungen:

10

15

20

25

30

Die Aktivität der Hydroxylase wird nach Bouvier et al. (Biochim. Biophys. Acta 1391 (1998), 320-328) *in vitro* bestimmt. Es wird zu einer bestimmten Menge an Organismenextrakt Ferredoxin, Ferredoxin-NADP Oxidoreductase, Katalase, NADPH sowie beta-Carotin mit Mono- und Digalaktosylglyzeriden zugegeben.

Besonders bevorzugt erfolgt die Bestimmung der Hydroxylase-Aktivität unter folgenden Bedingungen nach Bouvier, Keller, d'Harlingue und Camara (Xanthophyll biosynthesis: molecular and functional characterization of carotenoid hydroxylases from pepper fruits (Capsicum annuum L.; Biochim. Biophys. Acta 1391 (1998), 320-328):

Der in-vitro Assay wird in einem Volumen von 0.250 ml Volumen durchgeführt. Der Ansatz enthält 50 mM Kaliumphosphat (pH 7.6), 0.025 mg Ferredoxin von Spinat, 0.5 Einheiten Ferredoxin-NADP+ Oxidoreduktase von Spinat, 0.25 mM NADPH, 0.010 mg beta-Carotin (in 0.1 mg Tween 80 emulgiert), 0.05 mM einer Mischung von Mono- und Digalaktosylglyzeriden (1:1), 1 Einheit Katalyse, 200 Mono- und Digalaktosylglyzeriden, (1:1), 0.2 mg Rinderserumalbumin und Organismenextrakt in unterschiedlichem Volumen. Die Reaktionsmischung wird 2 Stunden bei 30C inkubiert. Die Reaktionsprodukte werden mit organischem Lösungsmittel wie Aceton oder Chloroform/Methanol (2:1) extrahiert und mittels HPLC bestimmt.

Besonders bevorzugt erfolgt die Bestimmung der Hydroxylase-Aktivität unter folgenden Bedingungen nach Bouvier, d'Harlingue und Camara (Molecular Analysis of carotenoid cyclae inhibition; Arch. Biochem. Biophys. 346(1) (1997) 53-64):

Der in-vitro Assay wird in einem Volumen von 250 🗆 Volumen durchgeführt. Der Ansatz enthält 50 mM Kaliumphosphat (pH 7.6),unterschiedliche Mengen an Organismenextrakt, 20 nM Lycopin, 250 🖂 an chromoplastidärem Stromaprotein aus Paprika, 0.2 mM NADP+, 0.2 mM NADPH und 1 mM ATP. NADP/NADPH und ATP werden in 10 ml Ethanol mit 1 mg Tween 80 unmittelbar vor der Zugabe zum Inkubationsmedium gelöst. Nach einer Reaktionszeit von 60 Minuten bei 30C wird die Reaktion durch Zugabe von Chloro-

10

15

25

form/Methanol (2:1) beendet. Die in Chloroform extrahierten Reaktionsprodukte werden mittels HPLC analysiert.

Ein alternativer Assay mit radioaktivem Substrat ist beschrieben in Fraser und Sandmann (Biochem. Biophys. Res. Comm. 185(1) (1992) 9-15).

Die Erhöhung der Hydroxylase-Aktivität kann durch verschiedene Wege erfolgen, beispielsweise durch Ausschalten von hemmenden Regulationsmechanismen auf Expressions- und Proteinebene oder durch Erhöhung der Genexpression von Nukleinsäuren kodierend eine Hydroxylase gegenüber dem Wildtyp.

Die Erhöhung der Genexpression der Nukleinsäuren kodierend eine Hydroxylase gegenüber dem Wildtyp kann ebenfalls durch verschiedene Wege erfolgen, beispielsweise durch Induzierung des Hydroxylase-Gens durch Aktivatoren oder durch Einbringen von einer oder mehrerer Hydroxylase-Genkopien, also durch Einbringen mindestens einer Nukleinsäure kodierend eine Hydroxylase in denb Organismus der Gattung Blakesleaa.

In einer bevorzugten Ausführungsform erfolgt die Erhöhung der Genexpression einer Nukleinsäure kodierend eine Hydroxylase durch Einbringen von mindestens einer Nukleinsäure kodierend eine Hydroxylase in den Organismus der Gattung Blakesleaa.

Dazu kann prinzipiell jedes Hydroxylase–Gen, also jede Nukleinsäure, die eine Hydroxylase und jede Nukleinsäure, die eine β-Cyclase codiert, verwendet werden.

Bei genomischen Hydroxylase-Sequenzen aus eukaryontischen Quellen, die Introns enthalten, sind für den Fall das der WirtsOrganismus nicht in der Lage ist oder nicht in die Lage versetzt werden kann, die entsprechende Hydroxylase zu exprimieren, bevorzugt bereits prozessierte Nukleinsäuresequenzen, wie die entsprechenden cDNAs zu verwenden.

20

25

30

Ein Beispiel für ein Hydroxylase-Gen ist eine Nukleinsäure, kodierend eine Hydroxylase aus Haematococcus pluvialis, Accession AX038729, WO 0061764); (Nukleinsäure: SEQ ID NO: 31, Protein: SEQ ID NO: 32).

5 sowie Hydroxylasen der folgenden Accession Nummern:

|emb|CAB55626.1, CAA70427.1, CAA70888.1, CAB55625.1, AF499108_1, AF315289_1, AF296158_1, AAC49443.1, NP_194300.1, NP_200070.1, AAG10430.1, CAC06712.1, AAM88619.1, CAC95130.1, AAL80006.1, AF162276_1, AAO53295.1, AAN85601.1, CRTZ_ERWHE, CRTZ_PANAN, BAB79605.1, CRTZ_ALCSP, CRTZ_AGRAU, CAB56060.1, ZP_00094836.1, AAC44852.1, BAC77670.1, NP_745389.1, NP_344225.1, NP_849490.1, ZP_00087019.1, NP_503072.1, NP_852012.1, NP_115929.1, ZP_00013255.1

15 In den erfindungsgemäßen bevorzugten transgenen Organismen der Gattung Blakeslea liegt also in dieser bevorzugten Ausführungsform gegenüber dem Wildtyp mindestens ein weiteres Hydroxylase—Gen vor.

In dieser bevorzugten Ausführungsform weist die genetisch veränderte Organismus beispielsweise mindestens eine exogene Nukleinsäure, kodierend eine Hydroxylase oder mindestens zwei endogene Nukleinsäuren, kodierend eine Hydroxylase auf.

Bevorzugt verwendet man in vorstehend beschriebener bevorzugter Ausführungsform als Hydroxylase-Gene Nukleinsäuren, die Proteine kodieren, enthaltend die Aminosäuresequenz SEQ ID NO: 32 oder eine von dieser Sequenz durch Substitution, Insertion oder Deletion von Aminosäuren abgeleitete Sequenz, die eine Identität von mindestens 30 %, vorzugsweise mindestens 50 %, bevorzugter mindestens 70%, noch bevorzugter mindestens 90 %, am bevorzugtesten mindestens 95 % auf Aminosäureebene mit der Sequenz SEQ. ID. NO: 32, und die die enzymatische Eigenschaft einer Hydroxylase aufweisen.

Weitere Beispiele für Hydroxylasen und Hydroxylase-Gene lassen sich beispielsweise aus verschiedenen Organismen, deren genomische Sequenz be-

kannt ist, wie vorstehend beschrieben, durch Homologievergleiche der Aminosäuresequenzen oder der entsprechenden rückübersetzten Nukleinsäuresequenzen aus Datenbanken mit der SeQ ID. NO: 32 leicht auffinden.

Weitere Beispiele für Hydroxylasen und Hydroxylase-Gene lassen sich weiterhin beispielsweise ausgehend von der Sequenz SEQ ID NO: 31 aus verschiedenen Organismen deren genomische Sequenz nicht bekannt ist, wie vorstehend beschrieben, durch Hybridisierungs- und PCR-Techniken in an sich bekannter Weise leicht auffinden.

10

In einer weiter besonders bevorzugten Ausführungsform werden zur Erhöhung der Hydroxylase-Aktivität Nukleinsäuren in Organismen eingebracht, die Proteine kodieren, enthaltend die Aminosäuresequenz der Hydroxylase der Sequenz SEQ ID NO: 32.

15

20

30

35

Geeignete Nukleinsäuresequenzen sind beispielsweise durch Rückübersetzung der Polypeptidsequenz gemäß dem genetischen Code erhältlich.

Bevorzugt werden dafür solche Codons verwendet, die entsprechend der Organismenspezifischen codon usage häufig verwendet werden. Die codon usage lässt sich anhand von Computerauswertungen anderer, bekannter Gene der betreffenden Organismen leicht ermitteln.

In einer besonders bevorzugten Ausführungsform bringt man eine Nukleinsäure, enthaltend die Sequenz SEQ. ID. NO: 31 in den Organismus ein.

Alle vorstehend erwähnten Hydroxylase-Gene sind weiterhin in an sich bekannter Weise durch chemische Synthese aus den Nukleotidbausteinen wie beispielsweise durch Fragmentkondensation einzelner überlappender, komplementärer Nukleinsäurebausteine der Doppelhelix herstellbar. Die chemische Synthese von Oligonukleotiden kann beispielsweise, in bekannter Weise, nach der Phosphoamiditmethode (Voet, Voet, 2. Auflage, Wiley Press New York, Seite 896-897) erfolgen. Die Anlagerung synthetischer Oligonukleotide und Auffüllen von Lücken mithilfe des Klenow-Fragmentes der DNA-Polymerase und Ligationsreaktionen sowie allgemeine Klonierungsverfahren werden in

20

30

gationsreaktionen sowie allgemeine Klonierungsverfahren werden in Sambrook et al. (1989), Molecular cloning: A laboratory manual, Cold Spring Harbor Laboratory Press, beschrieben.

Der in der Transformation (i) eingesetzte Vector enthält vorzugsweise den gpd Promotor und/oder den trpC Terminator. Diese haben sich zur Transformation der Blakeslea besonders bewährt.

Vorteilhafterweise weist der im Vector eingesetzte gpd Promotor die Sequenz SEQ ID NO: 1 auf. Vorteilhafterweise weist der im Vector eingesetzte trpC Terminator die Sequenz SEQ ID NO: 2 auf.

Insbesondere werden dabei der gpd Promotor und der trpC Terminator aus Aspergillus nidulans eingesetzt.

Insbesondere enthält der in der Transformation (i) eingesetzte Vector ein Resistenzgen. Bevorzugterweise handelt es sich um ein Hygromycin-Resistenzgen (hph), insbesondere das aus E. coli. Dieses Resistenzgen hat sich bei dem Nachweis der Transformation und Selektion der Zellen als besonders geeignet herausgestellt.

Als Promotor für hph wird also bevorzugt p-gpdA, der Promotor der Glycerinaldehyd-3-phosphatdehydrogenase aus Aspergillus nidulans genutzt. Als Terminator für hph wird bevorzugt t-trpC, der Terminator des Gens trpC, codierend für Anthranilatsynthasekomponenten aus Aspergillus nidulans genutzt.

Der Vector kann beispielsweise die SEQ ID NO: 3 aufweisen.

Mit dem erfindungsgemäßen Verfahren sind gentechnisch veränderte Organismen Blakeslea, insbesondere der Art Blakeslea trispora bzw. aus ihnen gebildetes Mycel erhältlich.

Die genetisch veränderten Organismen können zur Produktion von Carotinoiden, Xanthophyllen oder deren Vorstufen verwendet werden. Auch können

neue, im Wildtyp natürlicherweise nicht vorkommende Carotinoide durch Einbringung der entsprechenden genetischen Information von den gezielt genetisch veränderten Zellen bzw. dem durch sie gebildeten Mycel erzeugt und anschließend isoliert werden.

5

15

20 .

25

30

Bevorzugterweise ist die Gewinnung von Carotinoiden oder deren Vorstufen mit den gezielt genetisch veränderten Zellen bzw. das durch sie gebildete Mycel möglich.

10 Die Erfindung wird nachfolgend an Hand von Beispielen näher ausgeführt.

Beispiele

Molekulargenetische Arbeiten wurden, wenn nicht anders beschrieben, nach den Methoden in Current Protocols in Molecular Biology (Ausubel et al., 1999, John Wiley & Sons) durchgeführt.

Stämme und Wachstumsbedingungen

Der Blakeslea trispora Stamm ATCC14272 (-) (ein Wildtyp) wurde erhalten von der American Type Culture Collection. Die Anzucht von B. trispora erfolgte in MEP-Medium (Malzextrakt-Pepton-Medium): 30 g/l Malzextrakt (Difco), 3 g/l Pepton (Soytone, Difco), 20 g/l Agar, Einstellung pH 5,5, ad 1000 ml mit H_2O bei 28 °C.

Die Anzucht von *Agrobacterium tumefaciens* LBA4404 erfolgte nach Hoekema et al. (1983, Nature 303:179-180) bei 28 °C für 24 h in Agrobacterien-Minimal Medium (AMM): 10 mM K₂HPO₄, 10 mM KH₂PO₄, 10 mM Glucose, MM-Salze (2,5 mM NaCl, 2 mM MgSO₄, 700 μM CaCl₂, 9 μM FeSO₄, 4 mM (NH₄)₂SO₄).

Transformation von Agrobacterium tumefaciens

Das Plasmid pBinAHyg wurde in den Agrobakterienstamm LBA 4404 (Hoekema et al., 1983, Nature 303:179-180) elektroporiert (Mozo and Hooykaas, 1991, Plant Mol. Biol. 16:917-918). Zur Selektion wurden bei der Agrobakterienanzucht folgende Antibiotika verwendet: Rifampicin 50 mg/l (Selektion auf das A.

15

20

25

30

tumefaciens Chromosom), Streptomycin 30 mg/l (Selektion auf das Helferplasmid) und Kanamycin 100 mg/l (Selektion auf den binären Vektor).

Transformation von Blakeslea trispora

- Zur Transformation wurden die Agrobakterien nach 24 h Anzucht in AMM auf eine OD₆₀₀ von 0,15 in Induktionsmedium (IM: MM-Salze, 40 mM MES (pH 5,6), 5 mM Glucose, 2 mM Phosphat, 0,5% Glycerol, 200 μM Acetosyringone) verdünnt und erneut über Nacht in IM bis zu einer OD₆₀₀ von ca. 0,6 angezogen.
 - Zur Co-Inkubation von *Blakeslea* und *Agrobacterium* wurden 100 μl Agrobakteriensuspension mit 100 μl Blakeslea Sporensuspension (10⁷ Sporen/ml in 0,9% NaCl) gemischt und steril auf einer Nylon Membran (Hybond N, Amersham) auf IM-Agarose Platten (IM + 18 g/l Agar) verteilt. Nach 3 Tagen Inkubation bei 26 °C wurde die Membran auf eine MEP-Agarplatte (30 g/l Malzextrakt, 3 g/l Pepton, pH 5,5, 18 g/l Agar) überführt. Zur Selektion auf transformierte Blakesleazellen enthielt das Medium Hygromycin in einer Konzentration von 100 mg/l sowie zur Selektion gegen Agrobakterien 100 mg/l Cefotaxim. Die Inkubation erfolgte für ca. 7 Tage bei 26 °C. Anschließend erfolgte der Transfer von Mycel auf frische Selektionsplatten. Gebildete Sporen wurden mit 0,9% NaCl abgespült und auf CM17-1-Agar (3 g/l Glucose, 200 mg/l L-Asparagin, 50 mg/l MgSO₄ x 7H₂O, 150 mg/l KH₂PO₄, 25 μg/l ThiaminHCl, 100 mg/l Yeast Extract, 100 mg/l Na-desoxycholat, pH 5,5,18 g/l Agar) ausplattiert.

Mutagenese mit MNNG

Zur Reduzierung der Anzahl von Kernen pro Spore wurde eine Behandlung von Sporensuspensionen mit MNNG (N-Methyl-N'-nitro-N-nitrosoguanidin) durchgeführt. Hierfür wurde zunächst eine Sporensuspension mit 1 x 10⁷ Sporen/ml in Tris/HCl-Puffer, pH 7,0 hergestellt. Der Sporensuspension wurde MNNG in einer Endkonzentration von 100 µg/ml zugegeben. Die Zeit der Inkubation in MNNG wurde so gewählt, dass die Überlebensrate der Sporen ca. 5% betrug. Nach Inkubation mit MNNG wurden die Sporen dreimal mit 1g/l Span 20 in 50 mM Phosphatpuffer pH 7,0 gewaschen und plattiert.

Selektion homonukleater Zellen

10

20

25

30

Die Selektion homonukleater Zellen von Blakeslea trispora carB⁻ erfolgte analog zum Versuchsprotokoll für Phycomyces blakesleeanus (Roncero et al., 1984, Mutation Research, 125:195-204), modifiziert durch Wachstum in Gegenwart von 5-Carbon-5-Deazariboflavin (1 μg/ml) und Hygromycin 100 (μg/ml).

Herstellung genetisch veränderter Blakeslea trispora durch Agrobacterium-vermittelte Transformation

Herstellung des rekombinanten Plasmids pBinAHyg

Aus dem Plasmid pANsCos1 (Fig.1, Osiewacz, 1994, Curr. Genet. 26:87-90, SEQ ID NO: 4) wurde die gpdA-hph-trpC-Kassette als BgllI/HindlII Fragment isoliert und in das mit BamHl/HindlII geöffnete binäre Plasmid pBin19 (Bevan, 1984, Nucleic Acids Res. 12:8711-8721) ligiert. Der so erhaltene Vektor wurde als pBinAHyg bezeichnet (Fig. 2, SEQ ID NO: 3) und enthielt das *E. coli* Hygromycin-Resistenzgen (hph) unter Kontrolle des gpd Promotors (SEQ ID NO: 1) und des trpC Terminators (SEQ ID NO: 2) aus *Aspergillus nidulans* sowie die entsprechenden Bordersequenzen, die für den DNA-Transfer von *Agrobacterium* notwendig sind.

Übertragung von pBinAHyg in Agrobacterium tumefaciens

Das Plasmid pBinAHyg wurde in den Agrobakterienstamm LBA 4404 (Hoekema et al., 1983, Nature 303:179-180) elektroporiert (Mozo and Hooykaas, 1991, Plant Mol. Biol. 16:917-918). Zur Selektion wurden bei der Agrobakterienanzucht folgende Antibiotika verwendet: Rifampicin 50 mg/l (Selektion auf das *A. tumefaciens* Chromosom), Streptomycin 30 mg/l (Selektion auf das Helferplasmid) und Kanamycin 100 mg/l (Selektion auf den binären Vektor).

Übertragung von pBinAHyg in Blakeslea trispora

Zur Transformation wurden die Agrobakterien nach 24 h Anzucht in AMM auf eine OD₆₆₀ von 0,15 in Induktionsmedium (IM: MM-Salze, 40 mM MES (pH 5,6), 5 mM Glucose, 2 mM Phosphat, 0,5% Glycerol, 200 µM Acetosyringone) verdünnt und erneut über Nacht in IM bis zu einer OD₆₆₀ von ca. 0,6 angezogen.

Zur Co-Inkubation von Blakeslea trispora (B.t.) und Agrobacterium tumefaciens (A.t.) wurden 100 µl Agrobakteriensuspension mit 100 µl Blakeslea Sporensus-

pension (10⁷ Sporen/ml in 0,9% NaCl) gemischt und steril auf einer Nylon Membran (Hybond N, Amersham) auf IM-Agarose Platten (IM + 18 g/l Agar) verteilt. Nach 3 Tagen Inkubation bei 26 °C wurde die Membran auf eine MEP-Agarplatte (30 g/l Malzextrakt, 3 g/l Pepton, pH 5,5, 18 g/l Agar) überführt.

5

10

15

20

Zur Selektion auf transformierte Blakeslea-Zellen enthielt das Medium Hygromycin in einer Konzentration von 100 mg/l sowie zur Selektion gegen Agrobakterien 100 mg/l Cefotaxim. Die Inkubation erfolgte für ca. 7 Tage bei 26 °C. Anschließend erfolgte der Transfer von Mycel auf frische Selektionsplatten. Gebildete Sporen wurden mit 0,9% NaCl abgespült und auf CM17-1-Agar (3 g/l Glucose, 200 mg/l L-Asparagin, 50 mg/l MgSO₄ x 7H₂O, 150 mg/l KH2PO4, 25 µg/l Thiamin-HCl, 100 mg/l Yeast Extract, 100 mg/l Na-desoxycholat, pH 5,5, 100 mg/l Cefotaxim, 100 mg/l Hygromycin, 18 g/l Agar) ausplattiert. Die Übertragung von Sporen auf frische Selektionsplatten wurde dreimal wiederholt. Auf diese Weise wurde die Transformante Blakeslea trispora GVO 3005 isoliert.

Nachweis der genetischen Veränderung von Blakeslea trispora

200 ml MEP-Medium (30 g/l Malzextrakt, 3 g/l Pepton, pH 5,5) wurden mit 10⁵ bis 10⁷ Sporen der Transformante Blakeslea trispora GVO 3005 beimpft und 7 Tage bei 26 °C mit 200 Upm auf einem Rundschüttler inkubiert. Zum Nachweis der erfolgreichen Transformation wurde DNA aus dem Mycel isoliert (Peqlab Fungal DNA Mini Kit) und in einer PCR (Programm: 94 °C 1 min, dann 30 Zyklen mit 1 min. 94°C, 1 min. 58 °C, 1 min. 72 °C) eingesetzt.

25

Zum Nachweis des Hygromycinresistenzgens (hph) wurden die Primer hphforward (5'-CGATGTAGGAGGCGTGGATA, SEQ ID NO: 5) und hph-reverse (5'-GCTTCTGCGGGCGATTTGTGT, SEQ ID NO: 6) verwendet. Das erwartete Fragment von hph wies eine Länge von 800 bp auf.

Zur Amplifikation des Kanamycinresistenzgens nptill und damit als Kontrolle auf Agrobakterien wurden die Primer nptill-forward (5'-TGAGAATATCACCGGAATTG, SEQ ID NO: 7) und nptill-reverse (5'-AGCTCGACATACTGTTCTTCC, SEQ ID NO: 8) verwendet. Das erwartete Fragment von nptill wies eine Länge von 700 bp auf.

25

Zur Amplifikation eines Fragmentes des Glycerinaldehyd-3-phosphatdehydrogenasegens gpd1 und damit als Kontrolle auf Blakeslea trispora wurden die Primer MAT292 (5'- GTGAATGGAAATCCCATCGCTGTC, SEQ ID NO: 9) und MAT293 (5'-AGTGGGTACTCTAAAGGCCATACC, SEQ ID NO: 10) verwendet. Das erwartete Fragment von gpd1 wies eine Länge von 500 bp auf.

Das Ergebnis der PCR der Blakeslea trispora DNA ist in Fig. 3 anhand eines

Standard-Gels gezeigt. Die Spuren des Gels wurden folgendermaßen belegt:

1) 100 bp Größenmarker (100 bp - 1 kb)

2) B.t. GVO 3005 primer nptlll-for / nptlll-rev

3) B.t. GVO 3005 primer hph-for / hph-rev

15 4) B.t. GVO 3005 primer MAT292 / MAT293 (gpd)

5) A.t. mit Plasmid pBinAHyg primer nptIII-for / nptIII-rev

6) A.t. mit Plasmid pBinAHyg primer hph-for / hph-rev

7) B.t. 14272 WT primer nptlll-for / nptlll-rev

8) B.t. 14272 WT primer hph-for / hph-rev

20 9) B.t. 14272 WT primer MAT292 / MAT293 (gpd)

In der DNA von Blakeslea trispora wurde das Hygromycinresistenzgens (hph) und als Positivkontrolle Glycerinaldehyd-3-phosphatdehydrogenasegen (gpd1) nachgewiesen. nptlll konnte demgegenüber nicht nachgewiesen werden.

Somit wurde die genetische Veränderung von Blakeslea trispora durch Agrobacterium-vermittelte Transformation nachgewiesen.

Isolierung homokaryotischer GVO von Blakeslea trispora:

Durch erfolgreichen Transfer des Vectors pBinAHyg in Blakeslea trispora entstanden genetisch veränderte Organismen. In Blakeslea liegen in allen Stadien des vegetativen und des sexuellen Zellzyklus mehrkernige Zellen vor. Daher erfolgte die Insertion der Vector-DNA in der Regel nur in einem Kern. Ziel ist es aber, dass die Insertion der Vector-DNA in allen Kernen vorliegt. Zur Herstellung solcher homokaryotischer Zellen wurden zunächst Sporensuspensionen der rekombinanten Stämme mit MNNG behandelt. Hierfür wurde eine Sporensuspension mit 1 x 10⁷ Sporen/ml in Tris/HCl-Puffer, pH 7,0 hergestellt. Der Sporensuspension wurde MNNG in einer Endkonzentration von 100 µg/ml zugegeben. Die Dauer der Inkubation mit MNNG wurde so gewählt, dass die Überlebensrate der Sporen ~5% betrug. Nach Inkubation mit MNNG wurden die Sporen dreimal mit 1g/l Span 20 in 50 mM Phosphatpuffer pH 7,0 gewaschen und plattiert.

10

5

Anschließend wurden die Sporen auf MEP-Agarplatten ausplattiert und neue Sporen erzeugt.

15

20

Diese Sporen wurden analog zur Vorschrift von Roncero et al. auf Medium mit 5-Carbon-5-deazariboflavin plattiert, das zusätzlich Hygromycin enthielt.

Hierdurch wurden homokaryonte Zellen des Genotyps hyg^R und dar⁻ selektiert.

Nach diesem Prinzip wurden homokaryonte Stämme von Blakeslea trispora mit dem Phänotyp hyg^R und dar erzeugt.

20

Patentansprüche

- Verfahren zur Herstellung eines gentechnisch veränderten Organismus der Gattung Blakeslea umfassend
- (i) Transformation mindestens einer der Zellen,
 - (ii) ggf. Homokaryotisierung der aus (i) erhaltenen Zellen durch Eliminierung von Kemen in diesen Zellen, so dass mindestens eine Zelle mit nur einem Kern verbleibt, der die gewünschte genetische Veränderung aus (i) aufweist und zur Ausprägung führt, und
 - (iii) Selektion der gentechnisch veränderten Zelle oder Zellen.
- 2. Verfahren nach Anspruch 1, **dadurch gekennzeichnet**, **dass** es sich um Zellen von Pilzen der Art Blakeslea trispora handelt.
- 3. Verfahren nach Anspruch 1 oder 2, **dadurch gekennzeichnet**, **dass** in der Transformation (i) ein Vector oder freie Nukleinsäuren verwendet werden.
- 4. Verfahren nach Anspruch 3, dadurch gekennzeichnet, dass der in der Transformation (i) eingesetzte Vector in das Genom mindestens einer der Zellen integriert wird.
 - 5. Verfahren nach Anspruch 3, dadurch gekennzeichnet, dass der in der Transformation (i) eingesetzte Vector derart gestaltet ist, dass die im Vector enthaltene genetische Information in der Zelle ausgeschaltet wird.
 - 6. Verfahren nach Anspruch 3, dadurch gekennzeichnet, dass der in der Transformation (i) eingesetzte Vector derart gestaltet ist, dass die im Vector enthaltene genetische Information in die Zelle eingeführt wird.
- 7. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche 3 bis 6, dadurch gekennzeichnet, dass der in der Transformation (i) eingesetzte Vector einen Promotor und/oder einen Terminator enthält.

- 8. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche 3 bis 7, dadurch gekennzeichnet, dass in der Transformation (i) ein Vector enthaltend den gpd Promotor und/oder den trpC Terminator eingesetzt wird.
- 9. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche 3 bis 8, dadurch gekennzeichnet, dass in der Transformation (i) ein Vector enthaltend ein Resistenzgen eingesetzt wird.
- 10. Verfahren nach Anspruch 8, dadurch gekennzeichnet, dass der in der Transformation (i) eingesetzte Vector ein Hygromycin-Resistenzgen (hph), insbesondere aus E. coli enthält.
- 11. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche 7 10, dadurch gekennzeichnet, dass der gpd Promotor die Sequenz SEQ ID NO: 1 aufweist.
 - 12. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche 7 10, dadurch gekennzeichnet, dass der trpC Terminator die Sequenz SEQ ID NO: 2 aufweist.
 - 13. Verfahren nach einem der Ansprüche 8 bis 12, dadurch gekennzeichnet, dass der gpd Promotor und der trpC Terminator aus Aspergillus nidulans stammen.
 - 14. Verfahren nach einem Ansprüche 3 bis 13, dadurch gekennzeichnet, dass der Vector die SEQ ID NO: 3 umfasst.
 - 15. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass die Transformation (i) mittels Agrobakterien, Konjugation, Chemikalien, Elektroporation, Beschuss mit DNA-beladenen Partikeln, Protoplasten oder Mikroinjektion durchgeführt wird.
 - 16. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass in der Homokaryontisierung (ii) ein mutagenes Agens eingesetzt wird.
 - 17. Verfahren nach Anspruch 16, dadurch gekennzeichnet, dass als mutagenes Agens N-Methyl-N'-nitro-nitrosoguanidin (MNNG) eingesetzt wird.

15

- 18. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, dadurch gekennzeichnet, dass in der Selektion (iii) 5-Carbon-5-deazariboflavin (darf) und Hygromycin (hyg) eingesetzt werden.
- 19. Verfahren nach einem der Ansprüche 3 bis 18, dadurch gekennzeichnet, dass der in der Transformation (i) eingesetzte Vector genetische Informationen zur Herstellung von Carotinoiden oder deren Vorstufen enthält.
- 20. Verfahren nach einem der Ansprüche 3 bis 19, dadurch gekennzeichnet, dass der in der Transformation (i) eingesetzte Vector genetische Informationen zur Herstellung von Carotinen oder Xanthophyllen enthält.
- 21. Verfahren nach einem der Ansprüche 3 bis 20, **dadurch gekennzeichnet**, **dass** der in der Transformation (i) eingesetzte Vector genetische Informationen zur Herstellung von Astaxanthin, Zeaxanthin, Echinenon, β-Cryptoxanthin, Andonixanthin, Adonirubin, Canthaxanthin, 3-Hydroxyechinenon, 3'-Hydroxyechinenon, Lycopin, β-Carotin, Lutein oder Phytoen enthält.
- 22. Genetisch veränderte mehrkemige Zellen der zur Gattung Blakeslea gehörenden Pilze, insbesondere Blakeslea trispora erhältlich nach einem der vorhergehenden Ansprüche.
- 23. Verwendung der Zellen nach Anspruch 22 oder eines aus ihnen gebildeten Mycels zur Herstellung von Carotinoiden oder deren Vorstufen.
- 24. Verwendung nach Anspruch 22 oder 23 zur Herstellung von Carotinen oder Xanthophyllen.
- 25. Verwendung 22 bis 24 zur Herstellung von Astaxanthin, Zeaxanthin, Echinenon, β-Cryptoxanthin, Andonixanthin, Adonirubin, Canthaxanthin, 3-Hydroxyechinenon, 1-Hydroxyechinenon, Lycopin, β-Carotin, Lutein oder Phytoen.
 - 26. Promotor mit der Sequenz SEQ ID NO: 1 zur Verwendung in dem Verfahren nach einem der Ansprüche 1 21.

- 27. Terminator mit der Sequenz SEQ ID NO: 2 zur Verwendung in dem Verfahren nach einem der Ansprüche 1 21.
 - 28. Vector mit der SEQ ID NO: 3 zur Verwendung in dem Verfahren nach einem der Ansprüche 1 21.

Verfahren zur gentechnischen Veränderung von Organismen der Gattung Blakeslea, entsprechende Organismen und deren Verwendung

Zusammenfassung

5

10

Verfahren zur Herstellung eines gentechnisch veränderten Organismus der Gattung Blakeslea umfassend

- (i) Transformation mindestens einer der Zellen,
- (ii) ggf. Homokaryontisierung der aus (i) erhaltenen Zellen durch Eliminierung von Kernen in diesen Zellen, so dass mindestens eine Zelle mit nur einem Kern verbleibt, der die gewünschte genetische Veränderung aus (i) aufweist und zur Ausprägung führt, und
- (iii) Selektion der gentechnisch veränderten Zelle oder Zellen; entsprechende Organismen und deren Verwendung.

Fig. 1: Vektor pANsCos1

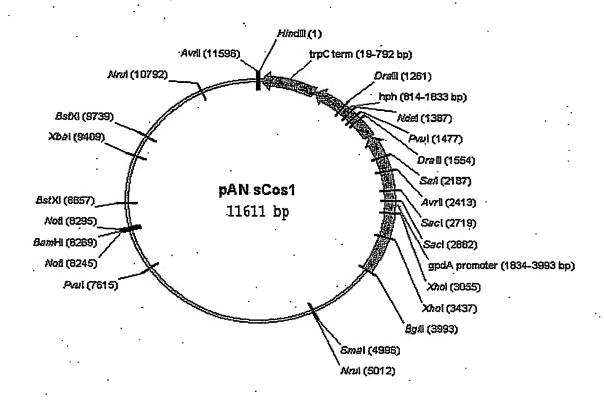


Fig. 2: Vektor pBinAHyg

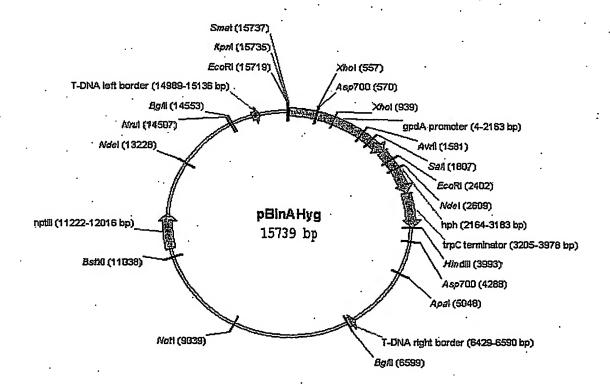
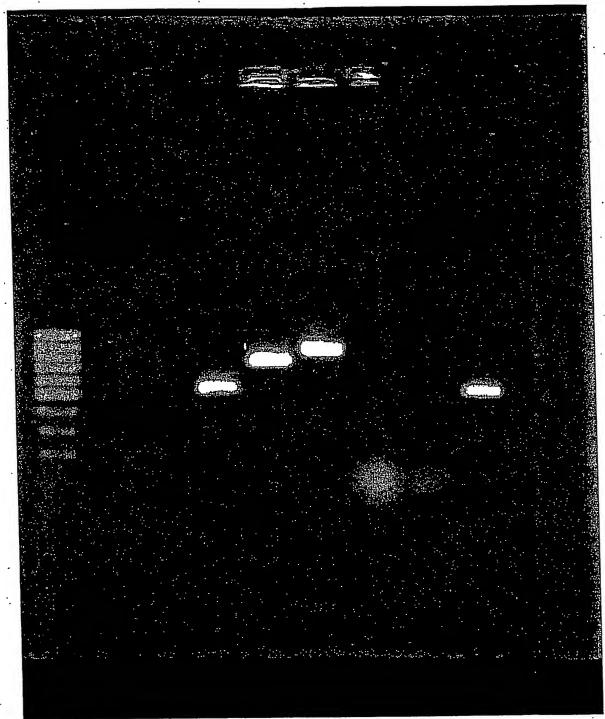


Fig. 3: Gels des Ergebnis einer PCR

Spur:

1 2 3 4 5 6 7 8 9



SEQUENZPROTOKOLL

<110> BASF AG

<120> Verfahren zur gezielten genetischen Veränderung von mehrkernigen Zel-len des Pilzes der Gattung Blakeslea, entsprechende Zellen und deren Verwendung

<130> BASF NAE 597/03

<140>

<141>

/160> 10 <170> PatentIn Ver. 2.1

<210> 1

<211> 2160

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Promotor

<400> 1

tttegacae tgaaataegt egageetget eegettggaa geggegagga geetegteet 60 tacaacta eeaacatgga gtaegataag ggeeagttee geeageteat taagageeag 120 teeatgggeg ttggeatgat ggeegteatg eatetgtaet teaagtaeae eaaegetett 180 etgateeagt egateateeg etgaaggege tttegaatet ggttaagate eaegtetteg 240 ggaageeage gaetggtgae eteeagegte eetttaagge tgeeaaeage ttteteagee 300 agggeeagee eaagaeegae aaggeeteee teeagaaege egagaagaae tggaggggtg 360 gtgteaagga ggagtaaget eettattgaa gteggaggae ggageggtgt eaagagggtg 360 gtgteaagga ggagtaaget eettattgaa gteggaggae ggageggtgt eaagagggata 420 tteetegaet etgtattata gataagatga tggaggaattg gaggtageat agetteatt 480 ggatttgett teeaggetga gaetetaget tggageatag agggteettt ggettteaat 540 atteeteagt ateeeggat tgaaettatt eeetgtgaae ettttattee eeaatgagea 600 tggaatgga eatgaatetg aggaetgeaa tegeeatgag gttttegaaa tacateegga 660 tgtegaagge ttggggeaee tgegttggtt gaatttagaa egtgeaeta ttgateatee 720 gatagetetg eaaaggegt tgeaeaatge aagteaaaeg ttgetageag tteeaggtgg 780 aatgttatga tgageattgt attaaateag gagatatage atgateteta gttageteae 840 cacaaaagte agaeggtaa accaaaagte accaaaagte accaaacaca agetgtaagg attteeggeae 900

```
ggctacggaa gacggagaag ccaccttcag tggactcgag taccatttaa ttctatttgt 960
gtttgatcga gacctaatac agcccctaca acgaccatca aagtcgtata gctaccagtg 1020
aggaagtgga ctcaaatcga cttcagcaac atctcctgga taaactttaa gcctaaacta 1080
tacagaataa gataggtgga gagcttatac cgagctccca aatctgtcca gatcatggtt 1140
gaccggtgcc tggatcttcc tatagaatca tccttattcg ttgacctagc tgattctgga 1200
gtgacccaga gggtcatgac ttgagcctaa aatccgccgc ctccaccatt tgtagaaaaa 1260
tgtgacgaac tcgtgagctc tgtacagtga ccggtgactc tttctggcat gcggagagac 1320
ggacggacgc agagagaagg gctgagtaat aagccactgg ccagacagct ctggcggctc 1380
tgaggtgcag tggatgatta ttaatccggg accggccgcc cctccgcccc gaagtggaaa 1440
ggctggtgtg cccctcgttg accaagaatc tattgcatca tcggagaata tggagcttca 1500
tcgaatcacc ggcagtaagc gaaggagaat gtgaagccag gggtgtatag ccgtcggcga 1560
aatagcatgc cattaaccta ggtacagaag tccaattgct tccgatctgg taaaagattc 1620
acgagatagt accttctccg aagtaggtag agcgagtacc cggcgcgtaa gctccctaat 1680
 ggcccatcc ggcatctgta gggcgtccaa atatcgtgcc tctcctgctt tgcccggtgt 1740
  gaaaccgg aaaggeeget caggagetgg ecageggege agacegggaa cacaagetgg 1800
cagtegacee ateeggtget etgeactega cetgetgagg teceteagte cetggtagge 1860
agetttgeec egtetgteeg eceggtgtgt eggeggggtt gacaaggteg ttgegteagt 1920
ccaacatttg ttgccatatt ttcctgctct ccccaccagc tgctctttc ttttctcttt 1980
cttttcccat cttcagtata ttcatcttcc catccaagaa cctttatttc ccctaagtaa 2040
gtactttgct acatccatac tccatccttc ccatccctta ttcctttgaa cctttcagtt 2100
cgagetttee caetteateg cagettgaet aacagetaee cegettgage agacateace 2160
```

```
<210> 2
```

<211> 774

<212> DNA

213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Terminator

<400> 2

cgatccactt aacgttactg aaatcatcaa acagcttgac gaatctggat ataagatcgt 60 tggtgtcgat gtcagctccg gagttgagac aaatggtgtt caggatctcg ataagatacg 120 ttcatttgtc caagcagcaa agagtgcctt ctagtgattt aatagctcca tgtcaacaag 180 aataaaacgc gttttcgggt ttacctcttc cagatacagc tcatctgcaa tgcattaatg 240 cattgactgc aacctagtaa cgccttncag gctccggcga agagaagaat agcttagcag 300 agctatttc attttcggga gacgagatca agcagatcaa cggtcgtcaa gagacctacg 360 agactgagga atccgctctt ggctccacgc gactatatat ttgtctctaa ttgtactttg 420 acatgctcct cttctttact ctgatagctt gactatgaaa attccgtcac cagcncctgg 480 gttcgcaaag ataattgcat gtttcttcct tgaactctca agcctacagg acacacattc 540

```
ategrage taaacctega aateanttee tactaagatg gtatacaata gtaaccatge 600 atggttgeet agtgaatget cegtaacace caatacgeeg geegaaactt tittacaact 660 eteetatgag tegtitacee agaatgeaca ggtacactig titagaggta atectiett 720 etagetagaa gteetegtgt actgtgtaag egeecaetee acatetecae tega 774
```

```
<210> 3
<211> 15739
<212> DNA
<213> Künstliche Sequenz
```

<220>
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: Vector

.

00> 3 Stetttega cactgaaata egtegageet geteegettg gaageggega ggageetegt 60 cctgtcacaa ctaccaacat ggagtacgat aagggccagt tccgccagct cattaagagc 120 cagttcatgg gcgttggcat gatggccgtc atgcatctgt acttcaagta caccaacgct 180 cttctgatcc agtcgatcat ccgctgaagg cgctttcgaa tctggttaag atccacgtct 240 tegggaagee agegaetggt gaeeteeage gteeetttaa ggetgeeaae agetttetea 300 gccagggcca gcccaagace gacaaggcct ccctccagaa cgccgagaag aactggaggg 360 gtggtgtcaa ggaggagtaa gctccttatt gaagtcggag gacggagcgg tgtcaagagg 420 atattetteg actetgtatt atagataaga tgatgaggaa ttggaggtag catagettea 480 tttggatttg ctttccaggc tgagactcta gcttggagca tagagggtcc tttggctttc 540 aatattetea agtatetega gtttgaaett atteeetgtg aacettttat teaceaatga 600 gcattggaat gaacatgaat ctgaggactg caatcgccat gaggttttcg aaatacatcc 660 ggatgtegaa ggettgggge acetgegttg gttgaattta gaaegtggea etattgatea 720 pgataget etgeaaaggg egttgeacaa tgeaagteaa aegttgetag eagtteeagg 780 gaatgtta tgatgagcat tgtattaaat caggagatat agcatgatct ctagttagct 840 caccacaaaa gtcagacggc gtaaccaaaa gtcacacaac acaagctgta aggatttcgg 900 cacggctacg gaagacggag aagccacctt cagtggactc gagtaccatt taattctatt 960 tgtgtttgat cgagacctaa tacagcccct acaacgacca tcaaagtcgt atagctacca 1020. gtgaggaagt ggactcaaat cgacttcagc aacatctcct ggataaactt taagcctaaa 1080 ctatacagaa taagataggt ggagagctta taccgagctc ccaaatctgt ccagatcatg 1140 gttgaccggt gcctggatct tcctatagaa tcatccttat tcgttgacct agctgattct 1200 ggagtgaccc agagggtcat gacttgagcc taaaatccgc cgcctccacc atttgtagaa 1260 aaatgtgacg aactcgtgag ctctgtacag tgaccggtga ctctttctgg catgcggaga 1320 gacggacgga cgcagagaga agggctgagt aataagccac tggccagaca gctctggcgg 1380 ctctgaggtg cagtggatga ttattaatcc gggaccggcc gcccctccgc cccgaagtgg 1440

aaaggetggt gtgeeeeteg ttgaccaaga atetattgea teateggaga atatggaget 1500

BASF AG

BASF NAE 597/03

```
tcatcgaatc accggcagta agcgaaggag aatgtgaagc caggggtgta tagccgtcgg 1560
cgaaatagca tgccattaac ctaggtacag aagtccaatt gcttccgatc tggtaaaaga 1620
ttcacgagat agtaccttct ccgaagtagg tagagcgagt acccggcgcg taagctccct 1680
aattggccca teeggeatet gtagggegte caaatategt geeteteetg etttgeeegg 1740
tgtatgaaac cggaaaggcc gctcaggagc tggccagcgg cgcagaccgg gaacacaagc 1800
tggcagtcga cccatccggt gctctgcact cgacctgctg aggtccctca gtccctggta 1860
ggcagetttg eccegtetgt eegeceggtg tgteggeggg gttgacaagg tegttgegte 1920
agtccaacat ttgttgccat attitcctgc tctccccacc agctgctctt ttcttttctc 1980
tttcttttcc catcttcagt atattcatct tcccatccaa gaacctttat ttcccctaag 2040
taagtacttt getacateca tactecatec tteccatece ttatteettt gaacetttea 2100
gttcgagett teccaettea tegeagettg actaacaget acceegettg ageagacate 2160
accatgcctg aactcaccgc gacgtctgtc gagaagtttc tgatcgaaaa gttcgacagc 2220
gtctccgacc tgatgcagct ctcggagggc gaagaatctc gtgctttcag cttcgatgta 2280
  agggegtg gatatgteet gegggtaaat agetgegeeg atggttteta caaagategt 2340
  gtttate ggcaetttge ateggeegeg étecegatte eggaagtget tgaeattggg 2400
gaattcagcg agagcctgac ctattgcatc tcccgccgtg cacagggtgt cacgttgcaa 2460
gacetgeetg aaacegaact geeegetgtt etgeageegg tegeggagge catggatgeg 2520
ategetgegg cegatettag ceagaegage gggtteggee catteggace geaaggaate 2580
ggtcaataca ctacatggcg tgatttcata tgcgcgattg ctgatcccca tgtgtatcac 2640
tggcaaactg tgatggacga caccgtcagt gcgtccgtcg cgcaggctct cgatgagctg 2700
atgctttggg.ccgaggactg ccccgaagtc cggcacctcg tgcacgcgga tttcggctcc 2760
aacaatgtcc tgacggacaa tggccgcata acagcggtca ttgactggag cgaggcgatg 2820
tteggggatt cecaatacga ggtegecaac atettettet ggaggeegtg gttggettgt 2880
atggagcage agacgcgcta cttcgagcgg aggcatccgg agcttgcagg atcgccgcgg 2940
ctccgggcgt atatgctccg cattggtctt gaccaactct atcagagctt ggttgacggc 3000
aatttegatg atgeagettg ggegeagggt egatgegaeg eaategteeg ateeggagee 3060
  ggactgteg ggegtacaca aategeeege agaagegegg eegtetggae egatggetgt 3120
  agaagtac tegeegatag tggaaacega egeeecagea etegteegag ggeaaaggaa 3180
tagagtagat geegaeegeg ggategatee aettaaegtt aetgaaatea teaaaeaget 3240
tgacgaatct ggatataaga tcgttggtgt cgatgtcagc tccggagttg agacaaatgg 3300
tgttcaggat ctcgataaga tacgttcatt tgtccaagca gcaaagagtg ccttctagtg 3360
atttaatagc tecatgteaa caagaafaaa aegegtttte gggtttacct ettecagata 3420
cageteatet geaatgeatt aatgeattga etgeaaceta gtaaegeett neaggeteeg 3480
gcgaagagaa gaatagctta gcagagctat tttcattttc gggagacgag atcaagcaga 3540
tcaacggtcg tcaagagacc tacgagactg aggaatccgc tcttggctcc acgcgactat 3600
atatttgtct ctaattgtac tttgacatgc tcctcttctt tactctgata gcttgactat 3660
gaaaatteeg teaccagene etgggttege aaagataatt geatgtttet teettgaact 3720
ctcaagecta caggacacae attcategta ggtataaace tegaaatean tteetaetaa 3780
 gatggtatac aatagtaacc atgcatggtt gcctagtgaa tgctccgtaa cacccaatac 3840
 gccggccgaa acttttttac aactctccta tgagtcgttt acccagaatg cacaggtaca 3900
 cttgtttaga ggtaatcctt ctttctagct agaagtcctc gtgtactgtg taagcgccca 3960
```

ctccacatct ccactcgacc tgcaggcatg caagcttggc gtaatcatgg tcatagctgt 4020 ttcctgtgtg aaattgttat ccgctcacaa ttccacacaa catacgagcc ggaagcataa 4080 agtgtaaagc ctggggtgcc taatgagtga gctaactcac attaattgcg ttgcgctcac 4140 tgcccgcttt ccagtcggga aacctgtcgt gccagctgca ttaatgaatc ggccaacgcg 4200 cggggagagg cggtttgcgt attgggccaa agacaaaagg gcgacattca accgattgag 4260 ggagggaagg taaatattga cggaaattat tcattaaagg tgaattatca ccgtcaccga 4320 cttgagccat ttgggaatta gagccagcaa aatcaccagt agcaccatta ccattagcaa 4380 ggccggaaac gtcaccaatg aaaccatcga tagcagcacc gtaatcagta gcgacagaat 4440 caagtitgcc titagcgtca gactgtagcg cgttttcatc ggcattttcg gtcatagccc 4500 ccttattagc gtttgccatc ttttcataat caaaatcacc ggaaccagag ccaccaccgg 4560 aaccgcctcc ctcagagccg ccaccctcag aaccgccacc ctcagagcca ccaccctcag 4620 agcegecace agaaceacea ecagageege egecageatt gacaggagge eegatetagt 4680 aacatagatg acaccgcgcg cgataattta tcctagtttg cgcgctatat tttgttttct 4740 atogogtatt aaatgtataa ttgogggact otaatoataa aaacccatot cataaataac 4800 patgcatt acatgttaat tattacatgc ttaacgtaat tcaacagaaa ttatatgata 4860 tcatcgcaa gaccggcaac aggattcaat cttaagaaac tttattgcca aatgtttgaa 4920 cgatcgggga tcatccgggt ctgtggcggg aactccacga aaatatccga acgcagcaag 4980 atategeggt geateteggt ettgeetggg cagtegeege egacgeegtt gatgtggaeg 5040 ccgggcccga tcatattgtc gctcaggatc gtggcgttgt gcttgtcggc cgttgctgtc 5100 gtaatgatat eggeaeette gaeegeetgt teegeagaga teeegtggge gaagaaetee 5160 agcatgagat eccegegetg gaggateate eagceggegt eceggaaaae gatteegaag 5220 cccaaccttt catagaaggc ggcggtggaa tcgaaatctc gtgatggcag gttgggcgtc 5280 gettggtegg teatttegaa eeceagagte eegeteagaa gaactegtea agaaggegat 5340 agaaggcgat gcgctgcgaa tcgggagcgg cgataccgta aagcacgagg aagcggtcag 5400 cccattegec gecaagetet teageaatat caegggtage caaegetatg teetgatage 5460 ggtccgccac acccagccgg ccacagtcga tgaatccaga aaagcggcca ttttccacca 5520 tgatattegg caageaggea tegecatggg teaegaegag ateategeeg tegggeatge 5580 geettgag eetggegaae agtteggetg gegegageee etgatgetet tegteeagat 5640 atcotgate gacaagaceg gettecatee gagtaegtge tegetegatg egatgttteg 5700 cttggtggtc gaatgggcag gtagccggat caagcgtatg cagccgccgc attgcatcag 5760 ccatgatgga tactttctcg gcaggagcaa ggtgagatga caggagatcc tgccccggca 5820 cttcgcccaa tagcagccag tcccttcccg cttcagtgac aacgtcgagc acagctgcgc 5880 aaggaacgcc cgtcgtggcc agccacgata gccgcgctgc ctcgtcctgc agttcattca 5940 gggcaccgga caggtcggtc ttgacaaaaa gaaccgggcg cccctgcgct gacagccgga 6000 acacggegge atcagageag eegattgtet gttgtgeeca gteatageeg aatageetet 6060 ccacccaage ggceggagaa cetgegtgea atceatettg tteaateatg egaaacgate 6120 cagatccggt gcagattatt tggattgaga gtgaatatga gactctaatt ggataccgag 6180 gggaatttat ggaacgtcag tggagcattt ttgacaagaa atatttgcta gctgatagtg 6240 accttaggcg acttttgaac gcgcaataat ggtttctgac gtatgtgctt agctcattaa 6300 actecagaaa ecegeggetg agtggeteet teaacgttge ggttetgtea gttecaaaeg 6360 taaaacggct tgtcccgcgt catcggcggg.ggtcataacg tgactccctt aattctccgc 6420

tcatgatcag attgtcgttt cccgccttca gtttaaacta tcagtgtttg acaggatata 6480 ttggcgggta aacctaagag aaaagagcgt ttattagaat aatcggatat ttaaaaagggc 6540 gtgaaaaggt ttatccgttc gtccatttgt atgtgcatgc caaccacagg gttccccaga 6600 tetggegeeg gecagegaga egageaagat tggeegeege eegaaaegat eegacagege 6660 gcccagcaca ggtgcgcagg caaattgcac caacgcatac agcgccagca gaatgccata 6720 gtgggcggtg acgtcgttcg agtgaaccag atcgcgcagg aggcccggca gcaccggcat 6780 aatcaggccg atgccgacag cgtcgagcgc gacagtgctc agaattacga tcaggggtat 6840 gttgggttte aegtetggee teeggaeeag ceteegetgg teegattgaa egegeggatt 6900 ctttatcact gataagttgg tggacatatt atgtttatca gtgataaagt gtcaagcatg 6960 acaaagttgc agccgaatac agtgatccgt gccgccctgg acctgttgaa cgaggtcggc 7020 gtagacggtc tgacgacacg caaactggcg gaacggttgg gggttcagca gccggcgctt 7080 tactggcact tcaggaacaa gcgggcgctg ctcgacgcac tggccgaagc catgctggcg 7140 gagaatcata cgcattcggt gccgagagcc gacgacgact ggcgctcatt tctgatcggg 7200 tgcccgca gcttcaggca ggcgctgctc gcctaccgcg atggcgcgcg catccatgcc 7260 caegegae egggegeaee geagatggaa aeggeegaeg egeagetteg etteetetge 7320 gaggegggtt ttteggeegg ggaegeegte aatgegetga tgaeaateag etaetteaet 7380 gttggggccg tgcttgagga gcaggccggc gacagcgatg ccggcgagcg cggcggcacc 7440 gttgaacagg ctccgctctc gccgctgttg cgggccgcga tagacgcctt cgacgaagcc 7500 ggtccggacg cagcgttcga gcagggactc gcggtgattg tcgatggatt ggcgaaaagg 7560 aggetegttg teaggaacgt tgaaggaeeg agaaagggtg aegattgate aggaeegetg 7620 ceggagegea acceacteae tacageagag ceatgtagae aacateeeet ecceetttee 7680 accgcgtcag acgcccgtag cagcccgcta cgggcttttt catgccctgc cctagcgtcc 7740 aagestcacg geogeteg gestetetgg eggeettetg gegetettee getteetege 7800 teactgacte getgegeteg gtegttegge tgeggegage ggtateaget cactcaaagg 7860. cggtaatacg gttatccaca gaatcagggg ataacgcagg aaagaacatg tgagcaaaag 7920 gccagcaaaa ggccaggaac cgtaaaaagg ccgcgttgct ggcgtttttc cataggctcc 7980 ccccctga cgagcatcac aaaaatcgac gctcaagtca gaggtggcga aacccgacag 8040 ctataaag ataccaggeg ttteccectg gaageteeet egtgegetet cetgtteega 8100 ccctgccgct taccggatac ctgtccgcct ttctcccttc gggaagcgtg gcgcttttcc 8160 gctgcataac cctgcttcgg ggtcattata gcgatttttt cggtatatcc atcctttttc 8220 gcacgatata caggattttg ccaaagggtt cgtgtagact ttccttggtg tatccaacgg 8280 cgtcagccgg gcaggatagg tgaagtaggc ccacccgcga gcgggtgttc cttcttcact 8340 gtcccttatt cgcacctggc ggtgctcaac gggaatcctg ctctgcgagg ctggccggct 8400 accgccggcg taacagatga gggcaagcgg atggctgatg aaaccaagcc aaccaggaag 8460 ggcagcccac ctatcaaggt gtactgcctt ccagacgaac gaagagcgat tgaggaaaag 8520 geggeggegg eeggeatgag eetgteggee tacetgetgg eegteggeea gggetacaaa 8580 atcaegggeg tegtggaeta tgageaegte egegagetgg eeegeateaa tggegaeetg 8640 ggccgcctgg gcggcctgct gaaactctgg ctcaccgacg acccgcgcac ggcgcggttc 8700 ggtgatgcca cgatcctcgc cctgctggcg aagatcgaag agaagcagga cgagcttggc 8760 aaggtcatga tgggcgtggt ccgcccgagg gcagagccat gactttttta gccgctaaaa 8820 cggccggggg gtgcgcgtga ttgccaagca cgtccccatg cgctccatca agaagagcga 8880 cttcgcggag ctggtgaagt acatcaccga cgagcaaggc aagaccgagc gcctttgcga 8940 cgctcaccgg gctggttgcc ctcgccgctg ggctggcggc cgtctatggc cctgcaaacg 9000 cgccagaaac gccgtcgaag ccgtgtgcga gacaccgcgg ccgccggcgt tgtggatacc 9060 tegeggaaaa ettggeeete actgacagat gaggggegga egttgacaet tgaggggeeg 9120 ' actcaccegg egeggegttg acagatgagg ggcaggeteg attteggeeg gegaegtgga 9180 getggecage etegeaaate ggegaaaaeg eetgatttta egegagttte eeacagatga 9240 tgtggacaag cctggggata agtgccctgc ggtattgaca cttgaggggc gcgactactg 9300 acagatgagg ggcgcgatcc ttgacacttg aggggcagag tgctgacaga tgaggggcgc 9360 acctattgac atttgagggg ctgtccacag gcagaaaatc cagcatttgc aagggtttcc 9420 gcccgttttt cggccaccgc taacctgtct tttaacctgc ttttaaacca atatttataa 9480 accttgtttt taaccagggc tgcgccctgt gcgcgtgacc gcgcacgccg aaggggggtg 9540 coccccttc togaaccctc coggeooget aacgogggec toccateccc coaggggetg 9600 cccctegg cegegaaegg ceteaeecea aaaatggeag egetggeagt cettgeeatt 9660 geegggateg gggeagtaac gggatgggeg ateageeega gegegaegee eggaageatt 9720 gacgtgccgc aggtgctggc atcgacattc agcgaccagg tgccgggcag tgagggcggc 9780 ggcctgggtg gcggcctgcc cttcacttcg gccgtcgggg cattcacgga cttcatggcg 9840 gggccggcaa tttttacctt gggcattctt ggcatagtgg tcgcgggtgc cgtgctcgtg 9900 ttcgggggtg cgataaaccc agcgaaccat ttgaggtgat aggtaagatt ataccgaggt 9950 atgaaaacga gaattggacc tttacagaat tactctatga agcgccatat ttaaaaagct 10020 accaagacga agaggatgaa gaggatgagg aggcagattg ccttgaatat attgacaata 10080 ctgataagat aatatatctt ttatatagaa gatatcgccg tatgtaagga tttcaggggg 10140 caaggcatag gcagcgct tatcaatata tctatagaat gggcaaagca taaaaacttg 10200 catggactaa tgcttgaaac ccaggacaat aaccttatag cttgtaaatt ctatcataat 10260 tgggtaatga ctccaactta ttgatagtgt tttatgttca gataatgccc gatgactttg 10320 tcatgcaget ccaccgattt tgagaacgac agcgacttcc gtcccagecg tgccaggtgc 10380 cctcagat tcaggttatg ccgctcaatt.cgctgcgtat atcgcttgct gattacgtgc 10440 gettteeet teaggeggga tteatacage ggeeageeat cegteateea tateaceaeg 10500 tcaaagggtg acagcaggct cataagacgc cccagcgtcg ccatagtgcg ttcaccgaat 10560 acgtgcgcaa caaccgtctt ccggagactg tcatacgcgt aaaacagcca gcgctggcgc 10620 gatttagccc cgacatagcc ccactgttcg tccatttccg cgcagacgat gacgtcactg 10680 cccggctgta tgcgcgaggt taccgactgc ggcctgagtt ttttaagtga cgtaaaatcg 10740 tgttgaggcc aacgcccata atgcgggctg ttgcccggca tccaacgcca ttcatggcca 10800 tatcaatgat tttctggtgc gtaccgggtt gagaagcggt gtaagtgaac tgcagttgcc 10860 atgttttacg gcagtgagag cagagatagc gctgatgtcc ggcggtgctt ttgccgttac 10920 gcaccaccc gtcagtagct gaacaggagg gacagctgat agacacagaa gccactggag 10980 cacctcaaaa acaccatcat acactaaatc agtaagttgg cagcatcacc cataattgtg 11040 gtttcaaaat cggctccgtc gatactatgt tatacgccaa ctttgaaaac aactttgaaa 11100 aagctgtttt ctggtattta aggttttaga atgcaaggaa cagtgaattg gagttcgtct 11160 tgttataatt agcttcttgg ggtatcttta aatactgtag aaaagaggaa ggaaataata 11220

aatggctaaa atgagaatat caccggaatt gaaaaaactg atcgaaaaat accgctgcgt 11280 aaaagatacg gaaggaatgt ctcctgctaa ggtatataag ctggtgggag aaaatgaaaa 11340 cctatattta aaaatgacgg acagccggta taaagggacc acctatgatg tggaacggga 11400 aaaggacatg atgctatggc tggaaggaaa gctgcctgtt ccaaaggtcc tgcactttga 11460 acggcatgat ggctggagca atctgctcat gagtgaggcc gatggcgtcc tttgctcgga 11520 agagtatgaa gatgaacaaa gccctgaaaa gattatcgag ctgtatgcgg agtgcatcag 11580 gctctttcac tccatcgaca tatcggattg tccctatacg aatagcttag acagccgctt 11640 ageegaattg gattaettae tgaataaega tetggeegat gtggattgeg aaaaetggga 11700 agaagacact ccatttaaag atccgcgcga gctgtatgat tttttaaaga cggaaaagcc 11760 cgaagaggaa cttgtctttt cccacggcga cctgggagac agcaacatct ttgtgaaaga 11820 tggcaaagta agtggcttta ttgatcttgg gagaagcggc agggcggaca agtggtatga 11880 cattgccttc tgcgtccggt cgatcaggga ggatatcggg gaagaacagt atgtcgagct 11940 attttttgac ttactgggga tcaagcctga ttgggagaaa ataaaatatt atattttact 12000 atgaattg ttttagtacc tagatgtggc gcaacgatgc cggcgacaag caggagcgca 12060 gacttett cegeateaag tgttttgget eteaggeega ggeeeaegge aagtatttgg 12120 gcaaggggtc gctggtattc gtgcagggca agattcggaa taccaagtac gagaaggacg 12180 gccagacggt ctacgggacc gacttcattg ccgataaggt ggattatctg gacaccaagg 12240 caccaggegg gtcaaatcag gaataagggc acattgeecc ggcgtgagtc ggggcaatcc 12300 cgcaaggagg gtgaatgaat cggacgtttg accggaaggc atacaggcaa gaactgatcg 12360 acgcggggtt ttccgccgag gatgccgaaa ccatcgcaag ccgcaccgtc atgcgtgcgc 12420 cccgcgaaac cttccagtcc gtcggctcga tggtccagca agctacggcc aagatcgagc 12480 gcgacagcgt gcaactggct ccccctgccc tgcccgcgcc atcggccgcc gtggagcgtt 12540 cgcgtcgtct cgaacaggag gcggcaggtt tggcgaagtc gatgaccatc gacacgcgag 12600 gaactatgac gaccaagaag cgaaaaaccg ccggcgagga cctggcaaaa caggtcagcg 12660 aggccaagca ggccgcgttg ctgaaacaca cgaagcagca gatcaaggaa atgcagcttt 12720 cettgttega tattgegeeg tggeeggaea egatgegage gatgeeaaac gacaeggeee 12780 tetgeeet étteaceaeg egeaacaaga aaateeegeg egaggegetg caaaacaagg 12840 attttcca cgtcaacaag gacgtgaaga tcacctacac cggcgtcgag ctgcgggccg 12900 acgatgacga actggtgtgg cagcaggtgt tggagtacgc gaagcgcacc cctatcggcg 12960 agecgateae etteaegtte taegagettt gecaggaeet gggetggteg ateaatggee 13020 ggtattacac gaaggeegag gaatgeetgt egegeetaca ggegaeggeg atgggettea 13080 cgtccgaccg cgttgggcac ctggaatcgg tgtcgctgct gcaccgcttc cgcgtcctgg 13140 accytgycaa gaaaacytcc cyttyccagy tcctgatcya cyagyaaatc gtcytyctyt 13200 ttgctggcga ccactacacg. aaattcatat gggagaagta ccgcaagctg tcgccgacgg 13260 cccgacggat gttcgactat ttcagctcgc accgggagcc gtacccgctc aagctggaaa 13320 cetteegeet catgtgegga teggatteea eeegegtgaa gaagtggege gageaggteg 13380 gcgaagcctg cgaagagttg cgaggcagcg gcctggtgga acacgcctgg gtcaatgatg 13440 acctggtgca ttgcaaacgc tagggccttg tggggtcagt tccggctggg ggttcagcag 13500 ccagcgcttt actggcattt caggaacaag cgggcactgc tcgacgcact tgcttcgctc 13560 agtategete gggaegeaeg gegegeteta egaactgeeg ataaacagag gattaaaatt 13620 gacaattgtg attaaggete agattegaeg gettggageg geegaegtge aggattteeg 13680

				•			
C	gagateega	ttgtcggccc	tgaagaaagc	tccagagatg	ttcgggtccg.	tttacgagca	13740
C	gaggagaaa	aagcccatgg	aggcgttcgc	tgaacggttg	cgagatgccg	tggcattcgg	13800
c	gcctacatc	gacggcgaga	tcattgggct	gtcggtcttc	aaacaggagg	acggccccaa	13860
g	gacgctcac	aaggcgcatc	tgtccggcgt	tttcgtggag	cccgaacagc	gaggccgagg	13920
g	gtcgccggt	atgctgctgc	gggcgttgcc	ggcgggttta	ttgctcgtga	tgatcgtccg	13980
ε	acagattcca	acgggaatct	ggtggatgcg	catcttcatc	ctcggcgcac	ttaatatttc	14040
ç	gctattctgg	agcttgttgt	ttatttcggt	ctaccgcctg	ccgggcgggg	tegeggegae	14100
9	gtaggcgct	gtgcagccgc	tgatggtcgt	gttcatctct	geegetetge	taggtagccc	14160
ç	gatacgattg	atggcggtcc	tgggggctat	ttgcggaact	gcgggcgtgg	cgctgttggt	14220
ç	gttgacacca	aacgcagcgc	tagatcctgt	cggcgtcgca	gcgggcctgg	cgggggcggt	14280
t	ttccatggcg	ttcggaaccg	tgctgacccg	caagtggcaa	cctcccgtgc	ctctgctcac	14340
•	ctttaccgcc	tggcaactgg	cggccggagg	acttctgctc	gttccagtag	ctttagtgtt	14400
1	tgatccgcca	atcccgatgc	ctacaggaac	caatgttctc	ggcctggcgt	ggctcggcct	14460
	tcggagcg	ggtttaacct	acttcctttg	gttccggggg	atctcgcgac	tcgaacctac	14520
	ttgtttcc	ttactgggct	ttctcagccc	cagatctggg	gtcgatcagc	cggggatgca	14580
	tcaggccgac	agtcggaact	tegggteece	gacctgtacc	attcggtgag	caatggatag	14640
	gggagttgat	atcgtcaacg	ttcacttcta	aagaaatagc	gccactcagc	ttcctcagcg	14700
	gctttatcca	gegattteet	attatgtcgg	catagttctc	aagatcgaca	gcctgtcacg	14760
	gttaagcgag	, aaatgaataa	. gaaggctgat	aattcggatc	tctgcgaggg	agatgatatt	14820
	tgatcacagg	, cagcaacgct	ctgtcatcgt	tacaatcaac	atgctaccct	. ccgcgagatc	14880
	atccgtgttt	caaacccggc	agcttagttg	cegttettee	gaatagcato	ggtaacatga	14940
	gcaaagtctg	g ccgccttaca	acggctctcc	cgctgacgcc	gtcccggact	gatgggctgc	15000
	ctgtatcgag	tggtgattt	gtgccgagct	geeggteggg	g gagctgttgg	, ctggctggtg	15060
	gcaggatata	a ttgtggtgta	i aacaaattga	cgcttagaca	a acttaataac	acattgcgga	15120
	cgtttttaat	gtactggggt	ggtttttctt	ttcaccagtg	g agacgggca	a cagctgattg	15180
	cccttcaccg	g catggacate	g agagagttgo	agcaagcggt	t ccacgctgg	t ttgccccago	15240
	gcgaaaa	t cctgtttgat	ggtggttee	g aaatcggcaa	a aatccctta	t aaatcaaaag	15300
	tagcccg	a gatagggtt	g agtgttgtt	c cagtttggaa	a caagagtcc	a ctattaaaga	153,60
	acgtggact	c caacgtcaa	a gggcgaaaa	a ccgtctatca	a gggcgatgg	c ccactacgt	15420
	aaccatcac	c caaatcaag	t tttttgggg	t cgaggtgcc	ġ taaagcact	a _. aatcggaac	15480
	ctaaaggga	g cccccgatt	t agagettga	c ggggaaagc	c ggcgaacgt	g gcgagaaag	g 15540
	aagggaaga	a .agcgaaagg	a gcgggcgcc	a _. ttcaggctg	c gcaactgtt	g ggaagggcg	a 15600
	teggtgegg	g cctcttcgc	t attacgcca	g ctggcgaaa	g ggggatgtg	c tgcaaggcg	a 15660
	ttaagttgg	g taacgccag	g gttttccca	g tcacgacgt	t gtaaaacga	c ggccagtga	a 15720
	ttcgagctc	g gtacccggg					15739
			•	•	•		

<210> 4

<211> 11611

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: Vector

<400> 4 agettgeatg cetgeaggte gagtggagat gtggagtggg egettacaca gtacaegagg 60 acttctaget agaaagaagg attaceteta aacaagtgta eetgtgcatt etgggtaaac 120 gactcatagg agagttgtaa aaaagtttcg gccggcgtat tgggtgttac ggagcattca 180 ctaggcaacc atgcatggtt actattgtat accatcttag taggaantga tttcgaggtt 240 tatacctacg atgaatgtgt gtcctgtagg cttgagagtt caaggaagaa acatgcaatt 300 atctttgcga acccaggngc tggtgacgga attttcatag tcaagctatc agagtaaaga 360 agaggagcat gtcaaagtac aattagagac aaatatatag tcgcgtggag ccaagagcgg 420 attectcagt ctcgtaggtc tcttgacgac cgttgatctg cttgatctcg tctcccgaaa 480 gaaaatag ctctgctaag ctattcttct cttcgccgga gcctgnaagg cgttactagg 540 gcagtcaa tgcattaatg cattgcagat gagctgtatc tggaagaggt aaacccgaaa 600 acgegtttta ttettgttga catggageta ttaaateact agaaggeact etttgetget 660 tggacaaatg aacgtatett atcgagatee tgaacaccat ttgteteaac teeggagetg 720 acatcgacac caacgatett atatecagat tegteaaget gtttgatgat tteagtaaeg 780 ttaagtggat cgatcccgcg gtcggcatct actctattcc tttgccctcg gacgagtgct 840 ggggcgtcgg tttccactat cggcgagtac ttctacacag ccatcggtcc agacggccgc 900 gcttctgcgg gcgatttgtg tacgcccgac agtcccggct ccggatcgga cgattgcgtc 960 gcatcgaccc tgcgcccaag ctgcatcatc gaaattgccg tcaaccaagc tctgatagag 1020 ttggtcaaga ccaatgcgga gcatatacgc ccggagccgc ggcgatcctg caagctccgg 1080 atgecteege tegaagtage gegtetgetg etecatacaa gecaaceaeg geetecagaa 1140 gaagatgttg gegaeetegt attgggaate eeegaacate geetegetee agteaatgae 1200 cgctgttatg cggccattgt ccgtcaggac attgttggag ccgaaatccg cgtgcacgag 1260 geoggact teggggeagt ceteggeeca aageateage teategagag cetgegegae 1320 acgcactg acggtgtcgt ccatcacagt ttgccagtga tacacatggg gatcagcaat 1380 cgcgcatatg aaatcacgcc atgtagtgta ttgaccgatt ccttgcggtc cgaatgggcc 1440 gaaccegete gtetggetaa gateggeege agegategea tecatggeet eegegaeegg 1500 ctgcagaaca gcgggcagtt cggtttcagg caggtcttgc aacgtgacac cctgtgcacg 1560 gegggagatg caataggtea ggeteteget gaatteecea atgteaagea etteeggaat 1620 cgggagcgcg gccgatgcaa agtgccgata aacataacga tctttgtaga aaccatcggc 1680 gcagctattt acccgcagga catatccacg ccctcctaca tcgaagctga aagcacgaga 1740 ttcttcgccc tccgagagct gcatcaggtc ggagacgctg tcgaactttt cgatcagaaa 1800 cttctcgaca gacgtcgcgg tgagttcagg catggtgatg tctgctcaag cggggtagct 1860 gttagtcaag ctgcgatgaa gtgggaaagc tcgaactgaa aggttcaaag gaataaggga 1920 tgggaaggat ggagtatgga tgtagcaaag tacttactta ggggaaataa aggttcttgg 1980 gggagagcag gaaaatatgg caacaaatgt tggactgacg caacgacctt gtcaaccccg 2100 ccgacacacc gggcggacag acggggcaaa gctgcctacc agggactgag ggacctcagc 2160

		•	. ,	-		
aggtcgagtg	cagagcaccg	gatgggtcga	ctgccagctt	gtgttcccgg	tctgcgccgc :	2220
tggccagctc.	ctgagcggcc	tttccggttt	catacaccgg	gcaaagcagg	agaggcacga	2280
tatttggacg	ccctacagat	gccggatggg	ccaattaggg	agcttacgcg	ccgggtactc :	2340
gctctaccta	cttcggagaa	ggtactatct	cgtgaatctt	ttaccagatc	ggaagcaatt	2400
ggacttctgt	acctaggtta	atggcatgct	atttcgccga	cggctataca	cccctggctt	2460
cacattctcc	ttcgcttact	gccggtgatt	cgatgaagct	ccatattctc	cgatgatgca	2520
atagattctt	ggtcaacgag	gggcacacca	gcctttccac	ttcggggcgg	aggggcggcc	2580
ggtcccggat	taataatcat	ccactgcacc	tcagagccgc	cagagctgtc	tggccagtgg	2640
cttattactc	agcccttctc	tctgcgtccg	tccgtctctc	cgcatgccag	aaagagtcac	2700
cggtcactgt	acagagctca	cgagttcgtc	acatttttct	acaaatggtg	gaggcggcgg	2760
attttaggct	caagtcatga	ccctctgggt	cactccagaa	tcagctaggt	caacgaataa	2820
ggatgattct	ataggaagat	ccaggcaccg	gtcaaccatg	atctggacag	atttgggagc	2880
tcggtataag	ctctccacct	atcttattct	gtatagttta	ggcttaaagt	ttatccagga	2940
tgttgctg	aagtcgattt	gagtccactt	cctcactggt	agctatacga	ctttgatggt	3000
ttgtaggg	gctgtattag	gtctcgatca	aacacaaata	gaattaaatg	gtactcgagt	3060
ccactgaagg	tggcttctcc	gtcttccgta	gccgtgccga	aatccttaca	gcttgtgttg	3120
tgtgactttt	ggttacgccg	tctgactttt	gtggtgagct	aactagagat	catgctatat	3180
ctcctgattt	aatacaatgc	tcatcataac	attccacctg	gaactgctag	caacgtttga	3240
cttgcattgt	gcaacgccct	ttgcagagct	atcggatgat	caatagtgcc	acgttctaaa	3300
ttcaaccaac	gcaggtgccc	caagccttcg	acatccggat	. gtatttcgaa	aacctcatgg	3360
cgattgcagt	cctcagatto	atgttcattc	caatgctcat	tggtgaataa	. aaggttcaca	3420
gggaataagt	tcaaactcga	gatacttgag	aatattgaaa	gccaaaggac	cctctatgct	3480
ccaagctaga	gtctcagcct	ggaaagcaaa	tccaaatgaa	gctatgctac	ctccaattcc	3540
tcatcatctt	atctataata	cagagtcgaa	gaatateete	ttgacaccgo	teegteetee	360 <u>0</u>
gacttcaata	aggagcttac	: tcctccttga	caccaccct	ccagttette	teggegttet	3660
ggagggaggc	cttgtcggt	ttgggctggc	cctggctgag	g aaagctgttg	g gcagccttaa	3720
gggacgctg	gaggtcacca	a gtcgctggct	tecegaaga	c gtggatctt	a accagattcg	3780
aagcgcctt	cagcggatga	a tcgactggat	cagaagagc	g ttggtgtact	tgaagtacag	3840
atgcatgacg	gccatcatgo	c caacgcccat	gaactggct	c ttaatgagc	t ggcggaactg	3900
gcccttatcg	tactccatg	t tggtagttgt	gacaggacg	a ggctcctcg	c cgcttccaag	3960
cggagcaggc	tcgacgtat	t tcagtgtcga	a aagatetga	t caagagaca	g gatgaggato	4020
gtttcgcatg	g attgaacaa	g atggattgc	a cgcaggttc	t ccggccgct	t gggtggagag	4080
gctattcggc	tatgactgg	g cacaacaga	c aatcggctg	c tctgatgcc	g ccgtgttccg	4140
gctgtcagcg	g caggggcgc	e eggttettt	t tgtcaagac	c gacctgtcc	g gtgccctgaa	a 4200
tgaactgcag	g .gacgaggca	g cgcggctat	c gtggctggc	c acgacgggc	g ttccttgcg	4260
agctgtgct	gacgttgtc	a ctgaagcgg	g aagggactg	g ctgctattg	g gcgaagtgc	c 4320
ggggcaggat	t ctcctgtca	t ctcaccttg	c tcctgccga	g aaagtatco	a tcatggctg	a 4380
tgcaatgcg	g cggctgcat	a cgcttgatc	c ggctacctg	c ccattcgac	c accaagcga	a 4440
					c aggatgatc	
			•		a aggegegea	
gcccgacgg	c gaggatcto	g tcgtgaccc	a tggcgatgo	c tgcttgccg	a atatcatgg	t. 4620

ggaaaatggc cgcttttctg gattcatcga ctgtggccgg ctgggtgtgg cggaccgcta 4680 tcaggacata gcgttggcta cccgtgatat tgctgaagag cttggcggcg aatgggctga 4740 cegetteete gtgetttaeg gtategeege teeegatteg cagegeateg cettetateg 4800 ccttcttgac gagttcttct gagegggact ctggggttcg aaatgaccga ccaagcgacg 4860 cccaacctgc catcacgaga tttcgattcc accgccgcct tctatgaaag gttgggcttc 4920 ggaategttt teegggaege eggetggatg atecteeage geggggatet catgetggag 4980 ttettegece acceegget egatececte gegagttggt teagetgetg cetgaggetg 5040 gacgacctcg cggagttcta ccggcagtgc aaatccgtcg gcatccagga aaccagcagc 5100 ggctatccgc gcatccatgc ccccgaactg caggagtggg gaggcacgat ggccgctttg 5160 gtccggatct ttgtgaagga accttacttc tgtggtgtga cataattgga caaactacct 5220 acagagattt aaagctctaa ggtaaatata aaatttttaa gtgtataatg tgttaaacta 5280 ctgattctaa ttgtttgtgt attttagatt ccaacctatg gaactgatga atgggagcag 5340 tggtggaatg cctttaatga ggaaaacctg ttttgctcag aagaaatgcc atctagtgat 5400 gatgaggeta etgetgaete teaacattet aeteeteeaa aaaagaagag aaaggtagaa 5460 cccaagg actttccttc agaattgcta agttttttga gtcatgctgt gtttagtaat 5520 agaactettg ettgetttge tatttacace acaaaggaaa aagetgeact getatacaag 5580 aaaattatgg aaaaatatte tgtaacettt ataagtagge ataacagtta taateataac 5640 atactgtttt ttcttactcc acacaggcat agagtgtctg ctattaataa ctatgctcaa 5700 aaattgtgta cctttagctt tttaatttgt aaaggggtta ataaggaata tttgatgtat 5760 agtgccttga ctagagatca taatcagcca taccacattt gtagaggttt tacttgcttt 5820 aaaaaacctc ccacacctcc ccctgaacct gaaacataaa atgaatgcaa ttgttgttgt 5880 taacttgttt attgcagctt ataatggtta caaataaagc aatagcatca caaatttcac 5940 aaataaagca tttttttcac tgcattctag ttgtggtttg tccaaactca tcaatgtatc 6000 ttatcatgtc tggatctgac gggtgcgcat gatcgtgctc ctgtcgttga ggacccggct 6060 aggetggegg ggttgeetta etggttagea gaatgaatea eegataegeg agegaaegtg 6120 aagcgactgc tgctgcaaaa cgtctgcgac ctgagcaaca acatgaatgg tcttcggttt 6180 ccgtgtttcg taaagtctgg aaacgcggaa gtcagcgctc ttccgcttcc tcgctcactg 6240 tegetgeg eteggtegtt eggetgegge gageggtate ageteactea aaggeggtaa 6300. tacggttatc cacagaatca ggggataacg caggaaagaa catgtgagca aaaggccagc 6360. aaaaggccag caaaaggcca ggaaccgtaa aaaggccgcg ttgctggcgt ttttccatag 6420 gctccgcccc cctgacgagc atcacaaaaa tcgacgctca agtcagaggt ggcgaaaccc 6480 gacaggacta taaagatacc aggcgtttcc ccctggaagc tccctcgtgc gctctcctgt 6540 teegaceetg eegettaceg gatacetgte egeetttete eettegggaa gegtggeget 6600 tteteatage teaegetgta ggtateteag tteggtgtag gtegtteget ceaagetggg 6660 ctgtgtgcac gaaccccccg ttcagcccga ccgctgcgcc ttatccggta actatcgtct 6720 tgagtecaae eeggtaagae aegaettate gecaetggea geagecaetg gtaacaggat 6780 tagcagagcg aggtatgtag gcggtgctac agagttcttg aagtggtggc ctaactacgg 6840 ctacactaga aggacagtat ttggtatctg cgctctgctg aagccagtta ccttcggaaa 6900 aagagttggt agctcttgat ccggcaaaca aaccaccgct ggtagcggtg gtttttttgt 6960 ttgcaagcag cagattacgc gcagaaaaaa aggatctcaa gaagatcctt tgatcttttc 7020 tacggggtct gacgctcagt ggaacgaaaa ctcacgttaa gggattttgg tcatgagatt 7080

atcaeaaagg atcttcacct agatcctttt aaattaaaaa tgaagtttta aatcaatcta 7140 aagtatatat gagtaaactt ggtctgacag ttaccaatgc ttaatcagtg aggcacctat 7200 ctcagcgatc tgtctatttc gttcatccat agttgcctga ctccccgtcg tgtagataac 7260 tacgatacgg gagggettac catctggccc cagtgetgca atgataccgc gagacccacg 7320 ctcaccggct ccagatttat cagcaataaa ccagccagcc ggaagggccg agcgcagaag 7380 tggtcctgca actttatccg cctccatcca gtctattaat tgttgccggg aagctagagt 7440 aagtagttcg ccagttaata gtttgcgcaa cgttgttgcc attgctgcag gcatcgtggt 7500 gtcacgctcg tcgtttggta tggcttcatt cagctccggt tcccaacgat caaggcgagt 7560. tacatgatcc cccatgttgt gcaaaaaagc ggttagctcc ttcggtcctc cgatcgttgt 7620 cagaagtaag ttggccgcag tgttatcact catggttatg gcagcactgc ataattctct 7680 tactgtcatg ccatccgtaa gatgcttttc tgtgactggt gagtactcaa ccaagtcatt 7740 ctgagaatag tgtatgcggc gaccgagttg ctcttgcccg gcgtcaacac gggataatac 7800 cgcgccacat agcagaactt taaaagtgct catcattgga aaacgttctt cggggcgaaa 7860 teteaagg atettacege tgttgagate cagttegatg taacceacte gtgeacceaa 7920 atettea geatetttta ettteaceag egtttetggg tgageaaaaa eaggaaggea 7980 aaatgccgca aaaaagggaa taagggcgac acggaaatgt tgaatactca tactcttcct 8040 ttttcaatat tattgaagca tttatcaggg ttattgtctc atgagcggat acatatttga 8100 atgtatttag aaaaataaac aaataggggt tccgcgcaca tttccccgaa aagtgccacc 8160 tgacgtctaa gaaaccatta ttatcatgac attaacctat aaaaataggc gtatcacgag 8220 gccctttcgt cttcaagaat tcgcggccgc; aattaaccct cactaaagga tccctatagt 8280 gagtegtatt atgeggeege gaatteteat gtttgaeege ttateatega taagetetge 8340 tttttgttga cttccattgt tcattccacg gacaaaaaca gagaaaggaa acgacagagg 8400 ccaaaaagct cgctttcagc acctgtcgtt tcctttcttt tcagagggta ttttaaataa 8460 aaacattaag ttatgacgaa gaagaacgga aacgccttaa accggaaaat tttcataaat 8520 agcgaaaacc cgcgaggtcg ccgcccgta acaaggcgga tcgccggaaa ggacccgcaa 8580 atgataataa ttatcaattg catactatcg acggcactgc tgccagataa caccaccggg 8640 aaacattcc atcatgatgg ccgtgcggac ataggaagcc agttcatcca tcgctttctt 8700 ctgctgcc atttgctttg tgacatccag cgccgcacat tcagcagcgt ttttcagcgc 8760 gttttcgatc aacgtttcaa tgttggtatc aacaccaggt ttaactttga acttatcggc.8820 actgacggtt accttgttct gcgctggctc atcacgcagg ataccaaggc tgatgttgta 8880 gatattggtc accggctgag ggttttcgat tgccgctgcg tggatagcac catttgcgat 8940 caggengtee ttgatgaatg acaeteeatt gegaataagt tegaaggaga eggtgteaeg 9000 aatgegetgg tecagetegg tegattgeet tttgtgeage agaggtatea ateteaaege 9060 caaggeteat egaagegeaa tattgetget caccaaaaeg egtattgace aggtgtteaa 9120 cggcaaattt ctgcccttct gatgtcagaa aggcaaagtg attttctttc tggtattcag 9180 ttgctgtgtg tcggtttcag caaaaccaag ctcgcgcaat tcggctgtgc agatttagaa 9240 ggcagatcac cagacagcaa cggccaacgg aaaacagcgc atacagaaca tccgtcgccg 9300 cgccgacaac gtgataattt ttatgaccca tgatttattt ccttttagac gtgagcctgt 9360 cgcacagcaa agccgccgaa agttcctcga agctagcttc agacgtgtct agatacgtct 9420 gctttttgtt gacttccatt gttcattcca cggacaaaaa cagagaaagg aaacgacaga 9480 ggccaaaaag ctcgctttca gcacctgtcg tttcctttct tttcagaggg tattttaaat 9540

	:		•				
	aaaaacatta	agttatgacg	aagaagaacg	gaaacgcctt	aaaccggaaa	attttcataa	9600
	atagcgaaaa	cccgcgaggt	cgccgccccg	taacaaggcg	gatcgccgga	aaggacccgc	9660
	aaatgataat	aattatcaat	tgcatactat	cgacggcact	gctgccagat	aacaccaccg	9720
	gggaaacatt.	ccatcatgat	ggcċgtgcgg	acataggaag	ccagttcatc	catcgctttc	9780
	ttgtctgctg	ccatttgctt	tgtgacatcc	agcgccgcac	attcagcagc	gtttttcagc	9840
	gcgttttcga	tcaacgtttc	aatgttggta	tcaacaccag	gtttaacttt	gaacttatcg	9900
	gcactgacgg	ttaccttgtt.	ctgcgctggc	tcatcacgca	ggataccaag	gctgatgttg	9960
	tagatattgg	tcaccggctg	agggttttcg	attgccgctg	cgtggatagc	accatttgcg	10020
	atcaggcngt	ccttgatgaa	tgacactcca	ttgcgaataa	gttcgaagga	gacggtgtca	10080
	cgaatgcgct	ggtccagctc	ggtcgattgc	cttttgtgca	gcagaggtat	caatctcaac	10140
	gccaaggctc	atcgaagcgc	aatattgctg	ctcaccaaaa	cgcgtattga	ccaggtgttc	10200·
	aacggcaaat	ttctgccctt	ctgatgtcag	aaaggcaaag	tgattttctt	tctggtattc	10260
	agttgctgtg	tgtcggtttc	agcaaaacca	agctcgcgca	attcggctgt	gcagatttag	10320
	aaggcagatc	accagacagc	aacggccaac	ggaaaacagc	gcatacagaa	catccgtcgc	10380
	gccgaca	acgtgataat	ttttatgacc	catgatttat	ttccttttag	acgtgagcct	10440
	gtcgcacagc	aaagccgccg	aaagttcctc	gaccgatgcc	cttgagagcç	ttcaacccag	10500
	tcagctcctt	ccggtgggcg	cggggcatga	ctatcgtcgc	cgcacttatg	actgtcttct	10560
	ttatcatgca	actcgtagga	caggtgccgg	cagcgctctg	ggtcattttc	ggcgaggacc	10620
	gctttcgctg	gagcgcgacg	atgateggee	tgtcgcttgc	ggtattcgga	atcttgcacg	10680
	ccctcgctca	agecttegte	actggtcccg	ccaccaaacg	tttcggcgag	aagcaggcca	10740
	ttatcgccgg	catggcggcc	gacgcgctgg	gctacgtctt	gctggcgttc	gcgacgcgag	10800
	gctggatggc	cttccccatt	atgattette	tegetteegg	cggcatcggg	atgcccgcgt	10860
	tgcaggccat	gctgtccagg	caggtagatg	acgaccatca	gggạcagctt	caaggatege	10920
	tegeggetet	taccagccta	acttcgatca	ttggaccgct	gatcgtcacg	gcgatttatg	10980
	ccgcctcggc	gagcacatgg	aacgggttgg	catggattgt	aggegeegee	ctataccttg	11040
	tetgeeteee	cgcgttgcgt	cgcggtgcat	ggagccgggc	cacctcgacc	tgaatggaag	11100
	ccggcggcac	ctcgctaacg	gattcaccac	tccaagaatt	ggagccaatc	aattettgeg	11160
	gaactgtg	aatgcgcaaa	ccaacccttg	gcagaacata	. tccatcgcgt	ccgccatctc	11220
	cagcagccgc	acgcggcgca	tctcgggcag	cgttgggtcc	tgcagatccg	gctgtggaat	11280
	gtgtgtcagt	tagggtgtgg	aaagtcccca	ggctccccag	caggcagaag	tatgcaaagc	11340
•	atgcatctca	attagtcagc	aaccaggtgt	ggaaagtccc	caggeteece	·agcaggcaga	11400
	_, agtatgcaaa	gcatgçatct	caattagtca	gcaaccatag	tecegeceet	aactccgccc	11460
	atcccgcccc	taactccgcc	cagttccgcc	catteteege	cccatggctg	, actaattttt	11520
	tttatttatg	cagaggccga	ggccgcctcg	gcctctgagc	: tattccagaa	ı gtagtgagga	11580
	ggcttttttg	gaggcctagg	cttttgcaaa	. a.			11611

<210> 5

<211> 21

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Primer

<400> 5

cgatgtagga gggcgtggat a

21

<210> б

<211> 21

·<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

220>

23> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Primer

<400> 6

gcttctgcgg gcgatttgtg t

21

<210> 7

<211> 20 ·

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220×

223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Primer

<400> 7

tgagaatatc accggaattg

20

<210> 8

<211> 21

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Primer

<400> 8

```
BASF AG
                                                        4.September 2003
                                      16/68
 BASF NAE 597/03
                                                                     21
 agctcgacat actgttcttc c
 <210> 9
 <211> 24
 <212> DNA
 <213> Künstliche Sequenz
 <220>
 <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Primer
 <400> 9
 gtgaatggaa atcccatcgc tgtc
 <210> 10
 <211> 24
 <212> DNA
 <213> Künstliche Sequenz
 <220>
 <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Primer
 <400> 10
 agtgggtact ctaaaggcca tacc
    10> 11
  <211> 1771
 <212> DNA
  <213> Haematococcus pluvialis
  <220>
  <221> CDS.
  <222> .(166)..(1151)
  <223>
  <400> 11
  ggcacgaget tgcacgcaag teagegegeg caagtcaaca cetgeeggte cacageetea
                                                                          60
```

aataataaag ageteaageg tttgtgegee tegaegtgge cagtetgeae tgeettgaae

120

ccgcgagtct cccgccgcac tgactgccat agcacagcta gacga atg cag cta gca	·177
Met Gln Leu Ala	
1	
gcg aca gta atg ttg gag cag ctt acc gga agc gct gag gca ctc aag	225
Ala Thr Val Met Leu Glu Gln Leu Thr Gly Ser Ala Glu Ala Leu Lys	
5 10 15 20	
gag aag gag aag gat gca ggc agc tct gac gtg ttg cgt aca tgg	2.73
Glu Lys Glu Lys Glu Val Ala Gly Ser Ser Asp Val Leu Arg Thr Trp	
25 30 35	
acc cag tac teg ett eeg tea gaa gag tea gae geg gee ege eeg	321
a Thr Gln Tyr Ser Leu Pro Ser Glu Glu Ser Asp Ala Ala Arg Pro	
40 45 50	
gga ctg aag aat gee tae aag eea eea eet tee gae aea aag gge ate	369
Gly Leu Lys Asn Ala Tyr Lys Pro Pro Pro Ser Asp Thr Lys Gly Ile	
55 60 65	
55	
aca atg gcg cta cgt gtc atc ggc tcc tgg gcc gca gtg ttc ctc cac	417
Thr Met Ala Leu Arg Val Ile Gly Ser Trp Ala Ala Val Phe Leu His	
70 75 80	
70 73 30	·
gcc att ttt caa atc aag ctt ccg acc tcc ttg gac cag ctg cac tgg	465
la Ile Phe Gln Ile Lys Leu Pro Thr Ser Leu Asp Gln Leu His Trp	
90 95 100	
	513
ctg ccc gtg tca gat gcc aca gct cag ctg gtt agc ggc acg agc agc	313
Leu Pro Val Ser Asp Ala Thr Ala Gln Leu Val Ser Gly Thr Ser Ser	
105 110 115	
	561
ctg ctc gac atc gtc gta gta ttc ttt gtc ctg gag ttc ctg tac aca	201
Leu Leu Asp Ile Val Val Val Phe Phe Val Leu Glu Phe Leu Tyr Thr	
120 125 130	
	
ggc ctt ttt atc acc acg cat gat gct atg cat ggc acc atc gcc atg	.609
Gly Leu Phe Ile Thr Thr His Asp Ala Met His Gly Thr Ile Ala Met	
100 145	

1137

			•					•										
•	aga	aac	agg	cag	ctt	aat	gac	ttc	ttg.	ggc	aga	gta	tgc	atc	tac	ttg	6	57
	Arg	Asn	Arg	Gln	Leu	Asn	Asp	Phe	Leu	Gly	Arg	Val	Cys	Ile	Ser'	Leu	•	
		150				·	155					160						
									_				.*		-			
	tac.	gcc	tgg	ttt	gat	tac	aac	atg	ctg	cac	cgc	aag	cat	tgg	gag	cac	7	05
	Tyr	Ala	Trp	Phe	Asp	Tyr	Asn	Met	Leu	His	Arg	Lys	His	Trp	Glu	His		
	165				•	170					175	•				180		
					٠													
	cac	aac	cac	act	ggc	gag	gtg	ggc	aag	gac	cct	gac	ttc	cac	agg	gga	· 7	53
•	His	Asn	His	Thr	Gly	Glu	Val	Gly	Lys	Asp	Pro	Asp	Phe	His	Arg	Gly		
•		•			185					190			-		195			
		•											•					
	aac	cct	ggc	att	gtg	ccc	tgg	ttt	gcc	agc	ttc	atg	tcc	agc.	tac	atg	8	01
· \	}sn	Pro	Gly	Ile	Val	Pro	Trp	Phe	Ala	Ser	Phe	Met	Ser	Ser	Tyr	Met		
				200				•	205			٠.		210		•	•	
•			•		•							•					•	
	tcg	atg	tgg	cag	ttt	gcg	cgc	ctc	gca	tgg	tgg	acg	gtg	gtc	atg	cag	8	49
	Ser	Met	Trp	Gln	Phe	Ala	Arg	Leu	Ala	Trp	Trp	Thr	Val	Val	Met	Gln		
			215	•				220	٠.				225					
												•						
	ctg	ctg	ggt	gcg	cca	atg	aca,	aac	ctg	ctg	gtg	ttc	atg	gcg	gcc	gcg	8	397
	Leu	Leu	Gly	Ala	Pro	Met	Ala	Asn	Leu	Leu	Val	Phe	Met	Ala	Ala	Ala	•	
		230					235					240						
	•		•			٠.										٠		
•	ccc	atc	ctg	tee	gcc	ttc	cgc	ttg	ttc	tac	ttt	ggc	acg	tac	atg	ccc	9	945
	Pro	Ile	Leu	Ser	Ala	Phe	Arg	Leu	Phe	Tyr	Phe	Gly	Thr	Tyr	Met	Pro		
	245					250			•		255		•			260		
							•											
	cac	 aag	cct	gag	cct	ggc	gcc	gcg	tca	ggc	tct	tca	cca	ged	gto	atg	!	993
	His	Lys	Pro	Glu	Pro	Gly	Ala	Ala	Ser	Gly	Ser	Ser	Pro	Ala	. Val	Met		
					265				•	270					275	;		
						•												
	aac	tgg	tgg	aag	tcg	cgc	act	ago	cag	gcg	tec	gac	ctg	gto	ago	ttt:	1	041
	Asn	Trp	Trp	Lys	Ser	Arg	Thr	Ser	Glr	. Ala	Ser	Asp	Lev	ı Val	. Ser	Phe		
				280	+				285	5				290)			
				•	•													
	ctg	acc	tgc:	tac	cac	: ttc	gac	ctg	cac	tgg	gag	cac	cac	cgc	tgg	g ecc	1	089
														_		Pro	•	
			295					300					305	_				
		•			•	•												
	•													. •		•		

ttc gcc ccc tgg tgg gag ctg ccc aac tgc cgc cgc ctg tct ggc cga

Phe Ala Pro Trp Trp Glu Leu Pro Asn Cys Arg Arg Leu Ser Gly Arg · '315 310

	ggt ctg gtt	cct gcc ta	g ctggacaca	c tgcagtggg	c cetgetgee	a ·	1185
	Gly Leu Val	Pro Ala	·. · ·				•
	325		•	•			
	gctgggcatg	caggttgtgg	caggactggg	tgaggtgaaa	agctgcaggc	gctgctgccg	1245
	gacacgctgc	atgggctacc	ctgtgtagct	gccgccacta	ggggagggg	tttgtagctg	1305
	tegagettge	cccatggatg	aagctgtgta	gtggtgcagg	gagtacaccc	acaggccaac	1365
	ccttgcag	gagatgtctt	gcgtcgggag	gagtgttggg	cagtgtagat	gctatgattg	1425 ·
	tatcttaatg	ctgaagcctt	taggggagcg	acacttagtg	ctgggcaggc	aacgccctgc	1485
•	aaggtgcagg	cacaagctag	gctggacgag	gactcggtgg	caggcaggtg	aagaggtgcg	1545
	ggagggtggt	gccacaccca	ctgggcaaga	ccatgctgca	atgctggcgg	tgtggcagtg	16 _. 05
	agagetgegt	gattaactgg	gctatggatt	gtttgagcag	tctcacttat	tctttgatat	1665
	agatactggt	caggcaggtc	aggagagtga	gtatgaacaa	ı gttgagaggt	ggtgegetge	1725
	ccctgcgctt	. atgaagctgt	aacaataaag	tggttcaaaa	aaaaaa ·	•	1771

<210> 12

<211> 329

<212> PRT

<213> Haematococcus pluvialis

<400> 12

Met Gln Leu Ala Ala Thr Val Met Leu Glu Gln Leu Thr Gly Ser Ala

ccctgcgctt atgaagctgt aacaataaag tggttcaaaa aaaaaa

Glu Ala Leu Lys Glu Lys Glu Lys Glu Val Ala Gly Ser Ser Asp Val 20 25 30

Leu Arg Thr Trp Ala Thr Gln Tyr Ser Leu Pro Ser Glu Glu Ser Asp 35 40 45

Ala Ala Arg Pro Gly Leu Lys Asn Ala Tyr Lys Pro Pro Pro Ser Asp 50 55 60

r Lys Gly Ile Thr Met Ala Leu Arg Val Ile Gly Ser Trp Ala Ala 70 75 80

Val Phe Leu His Ala Ile Phe Gln Ile Lys Leu Pro Thr Ser Leu Asp
85 90 95

Gln Leu His Trp Leu Pro Val Ser Asp Ala Thr Ala Gln Leu Val Ser 100 105 110

Gly Thr Ser Ser Leu Leu Asp Ile Val Val Val Phe Phe Val Leu Glu 115 120 125

Phe Leu Tyr Thr Gly Leu Phe Ile Thr Thr His Asp Ala Met His Gly
130 135 140

Thr Ile Ala Met Arg Asn Arg Gln Leu Asn Asp Phe Leu Gly Arg Val
145 150 155 160

Cys Ile Ser Leu Tyr Ala Trp Phe Asp Tyr Asn Met Leu His Arg Lys

165 170 175

His Trp Glu His His Asn His Thr Gly Glu Val Gly Lys Asp Pro Asp 180 185 190

Phe His Arg Gly Asn Pro Gly Ile Val Pro Trp Phe Ala Ser Phe Met 195 200 205

Ser Ser Tyr Met Ser Met Trp Gln Phe Ala Arg Leu Ala Trp Trp Thr 210 215 220

Val Val Met Gln Leu Leu Gly Ala Pro Met Ala Asn Leu Leu Val Phe 225 230 235 240

Met Ala Ala Pro Ile Leu Ser Ala Phe Arg Leu Phe Tyr Phe Gly
245 250 255

Thr Tyr Met Pro His Lys Pro Glu Pro Gly Ala Ala Ser Gly Ser Ser 260 265 270

Pro Ala Val Met Asn Trp Trp Lys Ser Arg Thr Ser Gln Ala Ser Asp 275 280 285

eu Val Ser Phe Leu Thr Cys Tyr His Phe Asp Leu His Trp Glu His 290 295 300

His Arg Trp Pro Phe Ala Pro Trp Trp Glu Leu Pro Asn Cys Arg Arg 305 310 315 320

Leu Ser Gly Arg Gly Leu Val Pro Ala 325

BASF AG BASF NAE 597/03	22/68	4.September 20	003
<210> 13			
<211> 1662		• • • • • • • • • • • • • • • • • • • •	
<212> DNA			٠
<213> Haematococcus pluvialis	.		
<220>			
<221> CDS			
22> (168)(1130)		,	
. <223>			
<400> 13 cggggcaact caagaaattc aacagct	gca agegegeeee age	cctcacag cgccaagtga	60
gctatcgacg tggttgtgag cgctcga	cgt ggtccactga cgg	ggcctgtg agcctctgcg	120
ctccgtcctc tgccaaatct cgcgtcg	ggg cctgcctaag tc	gaaga atg cac gtc Met His Val	. 176
		1	
gca tcg gca cta atg gtc gag c Ala Ser Ala Leu Met Val Glu G 5 10		u Ala Ala Ala Ser	224
			070
age cca gac gtc ttg aga gcg t Ser Pro Asp Val Leu Arg Ala 1	Trp Ala Thr Gln Ty	r His Met Pro Ser	272
20 25	30		
.gag tcg tca gac gca gct cgt o	•		320
40	45	50	

cca gca tct gac gcc aag ggc atc acg atg gcg ctg acc atc att ggc

368

Pro	Ala.	Ser	Asp		Lys	Gİy	Ile	Thr 60	Met	Ala	Leu	Thr	Ile 65	İle	Gly ·		
:	•	. :	.J.J					,	,			•			•		•
acc	tgg	acc	gça	gtg	ttt	tta	cac	gca	ata	ttt	caa	atc	agg	ctá	ccg	4	416
Thr	Trp	Thr	Ala	Val	Phe	Leu	His	Ala	Ile	Phe	Gln	Ile	Arg	Leu	Pro		
•		70		•	•		75					80					
	•					•	•		•			•					
				-	_	ċac											464 ·
Thr	Ser	Met	Asp	Gln	Leu	His	Trp	Leu	Pro	Val	Ser	Glu	Ala	Thr	Ala		
•	85					90					95					•	
											_ • _				4-4		E 1 0
						agc											512
GIN	Leu .	ьeu	GŤĀ	GTA	105	Ser	ser	nen	rea	110	TTE	ATO		·	115		
		٠		•				•		110	•				113		
att	gta	ctt	gag	ttc	cta	tac	act	aat	cta	ttc	atc	. acc	aca	cat	gac		560
						Tyr											
				120					125					130			
		•															
gca	atg	cat	ggc	acc	ata	gct	ttg	agg	cac	agg	cag	ctc	aat	gat	ctc	•	608
Ala	Met	His	Gly	Thr	Ile	Ala	Leu	Arg	His	Arg	Gln	Leu	Asn	Asp	Leu		
			135				•	140	•				145				
							-										
				_											atg		656 ·
Let	ı Gly			Cys	; Ile	. Ser			. Ala	Trp	Phe			Ser	Met		
_		150	,			-	155)				160				•	
	r cat			r car	, tac	gag	cad	Cac	. aac	. cat	act	. aac	gaa	ato	1 ggg		.704
Lei														. Val	Gly		
	165		, -,, -			170					175				_		
										•							
aa	a gad	c cct	t gad	tto	cac	c aag	i gga	a aat		ggo	ctt	gto	: cc	tg:	g ttc		752
Ŀу	s Ası	p Pro	zaA c	, Ph	e His	s Lys	Gl	Ası	n Pro	Gl ₃	Le	ı Val	l Pro	Tr	Phe		
18	0 .				18	5				190)	٠			195		
																	•
							•								g ctg		800
Al	a Se	r Ph	e Me			r Ty:	r Me	t Se:			o Gl	n Phe	e Ala		g Leu		
			•	20	0				. 20	5				21	0		
									1_								040
															a aat		848
AJ	a Tr	p Tr	b YT	a va ·	ı va	т ме	r GT	n we	с те	T GT	A WT	a PT	o Me	ت AL	a Asn		

•	-215	220	225	
ata ata ata	tte atg get gea gee	cca atc tto tca o	gca tte ege ete	896
	Phe Met Ala Ala Ala			
230			240	•
tte tac tte	ggc act tac ctg cca	cac aag cct gag	cca ggc cct gca	944
Phe Tyr Phe	Gly Thr Tyr Leu Pro	His Lys Pro Glu	Pro Gly Pro Ala	
245	250	. 255		·
				992
_	cag gtg atg gcc tgg			992
_	Gln Val Met Ala Trp 265	270	275	
260		270		
t'gat gtg	g atg agt ttc ctg aca	tgc tac cac ttt	gac ctg cac tgg	1040
	l Met Ser Phe Leu Thr			
	280	285	290	
	c agg tgg ccc ttt gcc			1088
Glu His Hi	s Arg Trp Pro Phe Ala	a Pro Trp Trp Gln		
	295	300	305	
	g tee ggg egt gge et	a ata act acc tta	granta	. 1130
	u Ser Gly Arg Gly Le		•	
31			320	
				•
cctggtccct	cegetggtga cecagegt	ct gcacaagagt gto	atgctac agggtgctgc	1190
	•	. •		
ggccagtggc	agcgcagtgc actctcag	cc tgtatggggc tac	ecgetgtg ccactgagca	1250
·		•		4040
ctgggcatgo	c cactgagcac tgggcgtg	ct actgagcaat ggg	gegtgeta etgageaatg	1310
		ha aastataasa at	aactaaaa taaaatttaa	1370
ggcgtgctac	c tgacaatggg cgtgctac	erg gggrerggea gr	ggctagga tggagtttga	13,0
tgcattcag	t agcggtggcc aacgtcat	gt ggatggtgga ag	tgctgagg ggtttaggca	1430
tgcattcag				
gccggcatt	t gagagggcta agttataa	aat egeatgetge te	atgegeae atatetgeae	1490
acagccagg	g aaatcccttc gagagtga	att atgggacact tg	tattggtt tcgtgctatt	1550
•				
gttttattc	a gcagcagtac ttagtga	ggg tgagagcagg gt	ggtgagag tggagtgagt	1610

gagtatgaac ctggtcagcg aggtgaacag cctgtaatga atgactctgt ct

1662

<210> 14

<211> 320

<212> PRT

<213> Haematococcus pluvialis

0> 14

Met His Val Ala Ser Ala Leu Met Val Glu Gln Lys Gly Ser Glu Ala 1 5 10 15

Ala Ala Ser Ser Pro Asp Val Leu Arg Ala Trp Ala Thr Gln Tyr His
20 25 30

Met Pro Ser Glu Ser Ser Asp Ala Ala Arg Pro Ala Leu Lys His Ala 35 40 45

Tyr Lys Pro Pro Ala Ser Asp Ala Lys Gly Ile Thr Met Ala Leu Thr
50 55 60

Ile Ile Gly Thr Trp Thr Ala Val Phe Leu His Ala Ile Phe Gln Ile
65 70 75 80

Arg Leu Pro Thr Ser Met Asp Gln Leu His Trp Leu Pro Val Ser Glu 85 90 95

Ala Thr Ala Gln Leu Leu Gly Gly Ser Ser Leu Leu His Ile Ala

.100

105

110

Ala Val Phe Ile Val Leu Glu Phe Leu Tyr Thr Gly Leu Phe Ile Thr
115 120 125

Thr His Asp Ala Met His Gly Thr Ile Ala Leu Arg His Arg Gln Leu 130 135 140

Asn Asp Leu Leu Gly Asn Ile Cys Ile Ser Leu Tyr Ala Trp Phe Asp 145 150 155 160

Tyr Ser Met Leu His Arg Lys His Trp Glu His His Asn His Thr Gly

165 170 175

Glu Val Gly Lys Asp Pro Asp Fhe His Lys Gly Asn Pro Gly Leu Val 180 185 190

Pro Trp Phe Ala Ser Phe Met Ser Ser Tyr Met Ser Leu Trp Gln Phe 195 200 205

a Arg Leu Ala Trp Trp Ala Val Val Met Gln Met Leu Gly Ala Pro 210 215 220

Met Ala Asn Leu Leu Val Phe Met Ala Ala Pro Ile Leu Ser Ala 225 230 235 . 240

Phe Arg Leu Phe Tyr Phe Gly Thr Tyr Leu Pro His Lys Pro Glu Pro
245 250 255

Gly Pro Ala Ala Gly Ser Gln Val Met Ala Trp Phe Arg Ala Lys Thr 260 265 270 Ser Glu Ala Ser Asp Val Met Ser Phe Leu Thr Cys Tyr His Phe Asp 275 280 285

Leu His Trp Glu His His Arg Trp Pro Phe Ala Pro Trp Trp Gln Leu 290 295 300

Pro His Cys Arg Arg Leu Ser Gly Arg Gly Leu Val Pro Ala Leu Ala 305 310 315 320

10> 15

<211> 729

<212> DNA

<213> Agrobacterium aurantiacum

<220>

<221> CDS

222> (1)..(729)

<223>

<400> 15

atg age gea cat gee ctg cee aag gea gat ctg ace gee ace age ctg

Met Ser Ala His Ala Leu Pro Lys Ala Asp Leu Thr Ala Thr Ser Leu

1 5 10 15

atc gtc tcg ggc ggc atc atc gcc gct tgg ctg gcc ctg cat gtg cat Ile Val Ser Gly Gly Ile Ile Ala Ala Trp Leu Ala Leu His Val His

20 . . . 25 30

40

.96

			•	•	•													•
	gcg	ctg	tgg	ttt	ċtg	gac	gca	gcg	gcg	cat	ccc	atc	ctg	gcg	ațc	gca		144
	Ala	Leu	Trp	Phe	Leu	Asp	Ala	Ala	Ala	His	Pro	Ile	Leu	Ala	Ile	Ala	. •	
			35					40					45					
•			•						-		•							
	aat	ttc	ctg	ggg	ctg	acc	tgg	ctg	tcg	gtc	gga	ttg	ttc	atc	atc	gcg	Ī	192
	Asn	Phe	Leu	Gly	Leu	Thr	Trp	Leu	Ser	Val	Gly	Leu	Phe	Ile	Ile	Ala	ı	
		50					55					60				•		
													:					
		_				ggg												240
	His	Asp	Ala	Met	His	Gly	Ser	Val	Val	Pro	Gly	Arg	Pro	Arg	Ala	Asr	1	
	65		•			70				•	75				-	80		
											•							•
_	aca					ctt												288
		Ala	Met	: Gly	Gln	Leu	Val	Leu	Trp	Leu	Tyr	Ala	Gly	Phe		Tr	p	
•					85					90					95			
						aag												336
	Aṛg	Ьys	s Met	t Ile	val	Lys	His	Met	: Ala	His	His	Arc	y His	. Ala	. Gl	7 Th	r	•
		•		100	כ			•	105	5				110			•	
				•														m m: 4
	-					ttc												384
	Asp	As ₁	e As	p Pr	o Ası	Phe	a Asp			y Gly	y Pro	o Va:			Ty:	r Al	.a	
			11	5				120	0	•			12!	5 ·	•			
			·	•							٠							420
						c tat												432
4	Arg	i by	e Il	e Gl	y Th	г Туз			y Tr	p Ar	g. Gl			u Le	u Le	u Pi	ro ·	•
ı		13	ο.				135	5				14	0					
																		480
	_					c ta												400
			e Va	al Th	ır Va	1 Ty:		a Le	u Il	.e Le			p Ar	g ir	р We		60 Yr	
	14	5	•			15	0			•	15	5		•		Τ,	60	
•															~ at	·~ +	+-	528
						g ct -											•	320
	Va	l Va	al Pl	ne T		:о Le	u Pr	o se	er TI			a se	st Ti	re G1			II.E	
					16	5	•			17	, 0				1	75		
	•											.				+a a	יכת	576
	_					gg ct												3,0
	Va	T. bl	ne G	_		rp Le	eu Pr	O H			LU G.	ra u	LS A		90	u c P		•
				1	80.				Т.	85			•	-1, 3	, 0			
					_ 4-	•	L				+	~~ -	9 <i>6</i>	aa ~	+~ +		-t-c	624
	g	ac c	gc c	ac a	at g	cg cg	yy to	y C	cg c	yy a	LC A	ge g	ac c	cc g	-y L	-y c	9	024

									•				•				
	SF AG	G AE _. 5	97/0:	3					29/6	88			4	Sep	temb	er 20	03
Asp	Arg	His 195	Asn .	Ala	Arg		Ser .200	Arg	Ile	Ser	Asp	Pro:	Val	Ser	Leu		
		tġc Cys															672
		gtg Val															720
	gca Ala	tga										٠					729
<21 <21	.1>	16 242 PRT												. •			
·<23	L3>	Agro	bact	eri	ım aı	ırant	iacı	ım				•			•		,

<400> 16

t Ser Ala His Ala Leu Pro Lys Ala Asp Leu Thr Ala Thr Ser Leu 5 10 15

Ile Val Ser Gly Gly Ile Ile Ala Ala Trp Leu Ala Leu His Val His
20 25 30

Ala Leu Trp Phe Leu Asp Ala Ala Ala His Pro Ile Leu Ala Ile Ala 35 40 45

Asn Phe Leu Gly Leu Thr Trp Leu Ser Val Gly Leu Phe Ile Ile Ala 50 55 60

His Asp Ala Met His Gly Ser Val Val Pro Gly Arg Pro Arg Ala Asn 65 70 75 80

Ala Ala Met Gly Gln Leu Val Leu Trp Leu Tyr Ala Gly Phe Ser Trp
85 90 95

Arg Lys Met Ile Val Lys His Met Ala His His Arg His Ala Gly Thr
100 105 110

Asp Asp Pro Asp Phe Asp His Gly Gly Pro Val Arg Trp Tyr Ala 115 ... 120 125

Arg Phe Ile Gly Thr Tyr Phe Gly Trp Arg Glu Gly Leu Leu Pro 130 135 140

Val Ile Val Thr Val Tyr Ala Leu Ile Leu Gly Asp Arg Trp Met Tyr 145 150 155 160

Val Val Phe Trp Pro Leu Pro Ser Ile Leu Ala Ser Ile Gln Leu Phe
165 170 175

Val Phe Gly Thr Trp Leu Pro His Arg Pro Gly His Asp Ala Phe Pro 180 185 190

Asp Arg His Asn Ala Arg Ser Ser Arg Ile Ser Asp Pro Val Ser Leu 195 200 205

Leu Thr Cys Phe His Phe Gly Gly Tyr His His Glu His His Leu His 210 215 220

Pro Thr Val Pro Trp Trp Arg Leu Pro Ser Thr Arg Thr Lys Gly Asp 225 230 235 240 ·

Thr Ala

<210> 17

<211> 1631

<212> DNA

Alcaligenes sp.

<220>

<221> CDS

<222> (99)..(827)

<223>

ctgcaggccg ggcccggtgg ccaatggtcg caaccggcag gactggaaca ggacggcggg

ccggtctagg ctgtcgccct acgcagcagg agtttcgg atg tcc gga cgg aag cct

Met Ser Gly Arg Lys Pro

ggc aca act ggc gac acg atc gtc aat ctc ggt ctg acc gcc gcg atc Gly Thr Thr Gly Asp Thr Ile Val Asn Leu Gly Leu Thr Ala Ala Ile

ctg ctg tgc tgg ctg gtc ctg cac gcc ttt acg cta tgg ttg cta gat . 212

	Leu	Leu	Cys	Trp	Leu	Val	Leu	His	Ala	Phe	Thr	Leu	Trp	Leu	Leu	qaA		
			25	:		•		30					35	•				
			•						•	_								
	gcg	gcc	gcg	cat	ccg	ctg	ctt	gcc	gtg	ctg	tgc	ctg	gct	ggg	ctg	acc		260
	Ala	Ala	Ala	His	Pro	Leu	Leu	Ala	Val	Leu	Сув	Leu	Ala	Gly	Leu	Thr		
	•	40					45			•		50						
																•	· .	
	tgg	ctg	tcg	gtc	ggg	ctg	ttc	atc	atc	gcg	cat	gac	gca	atg	cac	ggg		308
	Trp	Leu	Ser	Val	Gly	Leu	Phe	Ile	Ile	Ala	His	Asp	Ala	Met	His	Gly		
	55					60			•		65					70		
								•									•	
	tcc	gtg	gtg	ccg	ggg	cgg	ccg	cgc	gcc	aat	gcg.	gcg	atc	ggg	caa	ctg		356
	Ser	Val	Val	Pro	Gly	Arg	Pro	Arg	Ala	Asn	Ala	Ala	Ile	Gly	Gln	Leu		
		•			75 .	•				80					85			•
Ų									٠				•		•	•		
	gcg	ctg	tgg	ctc	tat	gcg	ggg	ttc	tcg	tgg	ccc	aag	ctg	atc	gcc	aag		404
	Ala	Leu	Trp	Leu	Tyr	Ala	Gly	Phe	Ser	Trp	Pro	Lys	Leu	Ile	Ala	Lys		
	•	•		90					95					100				
							•		•		٠.				٠			
	cac	atg	acg	cat	cac	cgg	càc	gcc	ggc	acc	gac	aac	gat	ccc.	gat	ttc		452
	His	Met	Thr	His	His	Arg	His	Ala	Gly	Thr	Asp	Asn	Asp	Pro	Asp	Phe		
			105	•				110					115		•			
				•	٠								•					
	ggt	cac	gga	ggg	ccc	gtg	cgc	tġg	tac	ggc	agc	ttc	gtc	tcc	acc	tat		500
	Gly	His	Gly	Gly	Pro	Val	Arg	Trp	Tyr	Gly	Ser	Phe	Val	Ser	Thr	Tyr		
_		120					125		·			130			•			
Ų	ÉC	ggc	tąg	cga	gag	gga	ctg	ctg	cta	ccg	gtg	atc	gtc	acc	acc	tat		548
	Phe	Gly	Trp	Arg	Glu	Gly	Leu	Leu	Leu	Pro	Val	Ile	Val	Thr	Thr	Tyr		
	135	•				140					145					150		
				•	•													
	gcg	ctg	atc	ctg	ggc	gat	cgc	tgg	atg	tat	gtc	atc	ttc	tgg	ccg	gtc	•	596
	Ala	Leu	Ile	Leu	Gly	Asp	Arg	Trp	Met	Tyr	Val	Ile	Phe	Trp	Pro	Val		
•					155				•	160					165		•	
								•										
•	ccg	gcc	gtt	ctg	gcg	tcg	atc	cag	att	ttc	gtc	ttc	gga	act	tgg	ctg		644
	Pro	Ala	Val	Leu	Ala	Ser	Ile	Gln	Ile	Phe	Val	Phe	Gly	Ťhr	Trp	Leu		
				170					175					180				
	•																	•
	ccc	cac	cgc	ccg	gga	cat	gac	gat	ttt	ccc	gac	cgg	cac	aac	gcg	agg		692
										•								

Pro His Arg Pro Gly His Asp Asp Phe Pro Asp Arg His Asn Ala Arg 185 190 195	·
tcg acc ggc atc ggc gac ccg ttg tca cta ctg acc tgc ttc cat ttc Ser Thr Gly Ile Gly Asp Pro Leu Ser Leu Leu Thr Cys Phe His Phe 200 205 210	740
ggc ggc tat cac cac gaa cat cac ctg cat ccg cat gtg ccg tgg tgg Gly Gly Tyr His His Glu His His Leu His Pro His Val Pro Trp 215 220 225 230	788 .
cgc ctg cct cgt aca cgc aag acc gga ggc cgc gca tga cgcaattcct Arg Leu Pro Arg Thr Arg Lys Thr Gly Gly Arg Ala 235 240	. 837
cattgtcgtg gcgacagtcc tcgtgatgga gctgaccgcc tattccgtcc accgctggat	897
tatgcacggc cccctaggct ggggctggca caagtcccat cacgaagagc acgaccacgc	957
gttggagaag aacgacctct acggcgtcgt cttcgcggtg ctggcgacga tcctcttcac	1017
cgtgggcgcc tattggtggc cggtgctgtg gtggatcgcc ctgggcatga cggtctatgg	1077
gttgatctat ttcatcctgc acgacgggct tgtgcatcaa cgctggccgt ttcggtatat	1137
tccgcggcgg ggctatttcc gcaggctcta ccaagctcat cgcctgcacc acgcggtcga	1197
ggegggae eactgegtea getteggett catetatgee ecaceegtgg acaagetgaa	1257
gcaggatetg aageggtegg gtgteetgeg eececaggae gagegteegt egtgatetet	1317
gateceggeg tggeegeatg aaateegaeg tgetgetgge aggggeegge ettgeeaaeg	1377
gactgatege getggegate egeaaggege ggeeegaeet tegegtgetg etgetggaee	1437
gtgcggcggg cgcctcggac gggcatactt ggtcctgcca cgacaccgat ttggcgccgc	1497
actggctgga ccgcctgaag ccgatcaggc gtggcgactg gcccgatcag gaggtgcggt	1557
tcccagacca ttcgcgaagg ctccgggccg gatatggctc gatcgacggg cgggggctga	1617

tgcgtgcggt gacc

1631

<210> 18

<211> 242

<212> PRT .

<213> Alcaligenes sp.

<400> 18

met Ser Gly Arg Lys Pro Gly Thr Thr Gly Asp Thr Ile Val Asn Leu

10 · 15

Gly Leu Thr Ala Ala Ile Leu Leu Cys Trp Leu Val Leu His Ala Phe 20 25 30

Thr Leu Trp Leu Leu Asp Ala Ala Ala His Pro Leu Leu Ala Val Leu
35 40 45

s Leu Ala Gly Leu Thr Trp Leu Ser Val Gly Leu Phe Ile Ile Ala 50 55 60

His Asp Ala Met His Gly Ser Val Val Pro Gly Arg Pro Arg Ala Asn 65 70 75 80

Ala Ala Ile Gly Gln Leu Ala Leu Trp Leu Tyr Ala Gly Phe Ser Trp

85 90 95

Pro Lys Leu Ile Ala Lys His Met Thr His His Arg His Ala Gly Thr 100 105 110 Asp Asn Asp Pro Asp Phe Gly His Gly Gly Pro Val Arg Trp Tyr Gly
115 120 125

Ser Phe Val Ser Thr Tyr Phe Gly Trp Arg Glu Gly Leu Leu Pro 130 135 140

Val Ile Val Thr Thr Tyr Ala Leu Ile Leu Gly Asp Arg Trp Met Tyr

145 150 155. 160

1 Ile Phe Trp Pro Val Pro Ala Val Leu Ala Ser Ile Gln Ile Phe 165 170 175

Val Phe Gly Thr Trp Leu Pro His Arg Pro Gly His Asp Asp Phe Pro 180 185 190

Asp Arg His Asn Ala Arg Ser Thr Gly Ile Gly Asp Pro Leu Ser Leu
195 200 205

Leu Thr Cys Phe His Phe Gly Gly Tyr His His Glu His His Leu His
210 215 220

Pro His Val Pro Trp Trp Arg Leu Pro Arg Thr Arg Lys Thr Gly Gly
225 230 235 240

Arg Ala

<210> 19

<211> .729

96

336

<212> DNA

<213> Paracoccus marcusii

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(729)

<223>

<400> 19

atg age gea cat gee etg eee aag gea gat etg ace gee aca age etg

Met Ser Ala His Ala Leu Pro Lys Ala Asp Leu Thr Ala Thr Ser Leu

1 5 10 15

atc gtc tcg ggc ggc atc atc gcc gca tgg ctg gcc ctg cat gtg cat

Ile Val Ser Gly Gly Ile Ile Ala Ala Trp Leu Ala Leu His Val His

20 25 30

gcg ctg tgg ttt ctg gac gcg gcg gcc cat ccc atc ctg gcg gtc gcg
Ala Leu Trp Phe Leu Asp Ala Ala His Pro Ile Leu Ala Val Ala
35
40
45

aat ttc ctg ggg ctg acc tgg ctg tcg gtc gga ttg ttc atc atc gcg 192
Asn Phe Leu Gly Leu Thr Trp Leu Ser Val Gly Leu Phe Ile Ile Ala
50 55 60

cat gac gcg atg cac ggg tcg gtc gtg ccg ggg cgt ccg cgc gcc aat 240

His Asp Ala Met His Gly Ser Val Val Pro Gly Arg Pro Arg Ala Asn

70 75 80

gcg gcg atg ggc cag ctt gtc ctg tgg ctg tat gcc gga ttt tcg tgg
Ala Ala Met Gly Gln Leu Val Leu Trp Leu Tyr Ala Gly Phe Ser Trp

85 90 95

cgc aag atg atc gtc aag cac atg gcc cat cac cgc cat gcc gga acc

	Arg	Lys	M	et	Ile	Val	Lys	His	Met	Ala	His	His	Arg	His		Gly	Th	ır		
	•				100		٠			105		•			110				•	
										ggc									384	
	Asp	Asr	A	sp	Pro	Asp	Phe	Asp		Gly	Gly	Pro	Val			Tyr	A.	la		
			1	15					120					125	•					
	cgc	tto	: a	tc	ggc	acc	tat	tṛtc	ggc	tgg	cgc	gag	ggg	ctg	ctg	ctg	C	cc	432	
	Arg	·Phe	∍ I	le	Gly	Thr	Tyr	Phe	Gly	Trp	Arg	Glu	Gly	Let	1 Lev	Leu	P	ro		
		130	כ		ē			135					140)						
	ata	ato		rt-a	aca	atc	tat	aca	cto	ato	cto	ggg	gat	. cg	 z tgg	, ato	, t	ac	480	
										Ile										
							150					155						60 ,	•	
														•					528	
										g ato									520	
	Val	. Va	1 :	Phe	Trp	165		1 Pro	se:	r Ile	17		: :	T TT	e Gi.	17	_	110		
						10.	,				/					٠		•		
	gto	, tt	:c	ggc	act	: tg	gct	g cc	g ca	c cg	c cc	c gg	c ca	c ga	c gc	g tt	c	ccg	576	5
	Va.	L Pł	ıe	Gly	Thi	Tr	o Le	ı Pr	o Hi	s Ar	g Pr	o Gl	y Hi	s As			.e :	Pro		
					180) ·				18	5 .				19	0			•	
	ga	g	ac.	cat	aa'	t ac	a ca	q tc	g to	g cg	g at	c ag	ic ga	ac co	et gt	g to	:g	ctg	62	4
•										r Ar										
_				195	5			•	20	0				20	05	•				
					•						•								67	2
	<u>تار .</u>	ga								gt ta									67	4
	Le			Cy	s Ph	e HJ	.s Pr	•	Ly G. L5	LY 173	ZE A.	rs ui		10 A 20	15 11.		- Cu	1120		
		4	10				•	4.			•				•				•	
		g a	ıcg	gt	g co	g to	g t	gg c	gc c	tg c	cc a	gc a	cc c	gc a	.cc a	ag g	gg	gac	72	0
	Pı	· 0	hr	۷a	1 Pi	o T	rp T	np A	rg L	eu P	ro S	er T	hr A	rg I	hr L	ys G	1y			
	22	25					2	3 0				2	35	•				240		
	21		TC2	to	ra.			-					-						72	29
•		hr i		•	-					•										
		•		-																

<210> 20 ·

<211> 242

<212> PRT

<213> Paracoccus marcusii

<400> 20

Met Ser Ala His Ala Leu Pro Lys Ala Asp Leu Thr Ala Thr Ser Leu 1 5 10 15

re Val Ser Gly Gly Ile Ile Ala Ala Trp Leu Ala Leu His Val His . 20 25 30

Ala Leu Trp Phe Leu Asp Ala Ala Ala His Pro Ile Leu Ala Val Ala 35 40 45

Asn Phe Leu Gly Leu Thr Trp Leu Ser Val Gly Leu Phe Ile Ile Ala 50 55 60

s Asp Ala Met His Gly Ser Val Val Pro Gly Arg Pro Arg Ala Asn
70 75 80

Ala Ala Met Gly Gln Leu Val Leu Trp Leu Tyr Ala Gly Phe Ser Trp
85 90 95

Arg Lys Met Ile Val Lys His Met Ala His His Arg His Ala Gly Thr 100 105 110

Asp Asp Pro Asp Phe Asp His Gly Gly Pro Val Arg Trp Tyr Ala 115 120 125 Arg Phe Ile Gly Thr Tyr Phe Gly Trp Arg Glu Gly Leu Leu Pro 130 135 140

Val Ile Val Thr Val Tyr Ala Leu Ile Leu Gly Asp Arg Trp Met Tyr 145 150 155 160

Val Val Phe Trp Pro Leu Pro Ser Ile Leu Ala Ser Ile Gln Leu Phe 165 170 175

Phe Gly Thr Trp Leu Pro His Arg Pro Gly His Asp Ala Phe Pro 180 185 190

Asp Arg His Asn Ala Arg Ser Ser Arg Ile Ser Asp Pro Val Ser Leu 195 200 205

Leu Thr Cys Phe His Phe Gly Gly Tyr His His Glu His His Leu His
. 210 215 220

to Thr Val Pro Trp Trp Arg Leu Pro Ser Thr Arg Thr Lys Gly Asp 25 230 235 240

Thr Ala

<210> 21

<211> 1629

<212> DNA

48

BASF AG BASF NAE 597/03

<213> Synechococcus sp.

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(1629)

<223>

<400> 21 g atc acc acc gat gtt gtc att att ggg gcg ggg cac aat ggc tta et Ile Thr Thr Asp Val Val Ile Ile Gly Ala Gly His Asn Gly Leu 5 1

gtc tgt gca gcc tat ttg ctc caa cgg ggc ttg ggg gtg acg tta cta 96 Val Cys Ala Ala Tyr Leu Leu Gln Arg Gly Leu Gly Val Thr Leu Leu

20

gaa aag cgg gaa gta cca ggg ggg gcg gcc acc aca gaa gct ctc atg. Glu Lys Arg Glu Val Pro Gly Gly Ala Ala Thr Thr Glu Ala Leu Met 40 35

ceg gag cta tee eec cag ttt ege ttt aac ege tgt gee att gae cac 192 ro Glu Leu Ser Pro Gln Phe Arg Phe Asn Arg Cys Ala Ile Asp His 55

gaa ttt atc ttt ctg ggg ccg gtg ttg cag gag cta aat tta gcc cag 240 Glu Phe Ile Phe Leu Gly Pro Val Leu Gln Glu Leu Asn Leu Ala Gln 75 70

tat ggt ttg gaa tat tta ttt tgt gac ccc agt gtt ttt tgt ccg ggg 288 Tyr Gly Leu Glu Tyr Leu Phe Cys Asp Pro Ser Val Phe Cys Pro Gly 90 85

ctg gat ggc caa gct ttt atg agc tac cgt tcc cta gaa aaa acc tgt 336 Leu Asp Gly Gln Ala Phe Met Ser Tyr Arg Ser Leu Glu Lys Thr Cys 100 105

•	• •
gcc cac att gcc acc tat agc ccc cga gat gcg gaa aaa tat cgg caa	384
Ala His Ile Ala Thr Tyr Ser Pro Arg Asp Ala Glu Lys Tyr Arg Gln	
115 120 125	
	•
ttt gtc aat tat tgg acg gat ttg ctc aac gct gtc cag cct gct ttt	432
Phe Val Asn Tyr Trp Thr Asp Leu Leu Asn Ala Val Gln Pro Ala Phe	
140	
130	
aat get eeg eec cag get tta eta gat tta gee etg aac tat ggt tgg	480
Asn Ala Pro Pro Gln Ala Leu Leu Asp Leu Ala Leu Asn Tyr Gly Trp	
155 160	
145 150 153	
gaa aac tta aaa tcc gtg ctg gcg atc gcc ggg tcg aaa acc aag gcg	528
Asn Leu Lys Ser Val Leu Ala Ile Ala Gly Ser Lys Thr Lys Ala	
1 Ash Let Lys Sel Val Let Mit 120 5115 51 5 175	
165	
ttg gat ttt atc cgc act atg atc ggc tcc ccg gaa gat gtg ctc aat	576
Leu Asp Phe Ile Arg Thr Met Ile Gly Ser Pro Glu Asp Val Leu Asn	٠.
100	
180 185	
gaa tgg ttc gac agc gaa cgg gtt aaa gct cct tta gct aga cta tgt	624
Glu Trp Phe Asp Ser Glu Arg Val Lys Ala Pro Leu Ala Arg Leu Cys	
205	
195 200 203	
tog gaa att ggo got oco coa too caa aag ggt agt agc too ggo atg	672
Ser Glu Ile Gly Ala Pro Pro Ser Gln Lys Gly Ser Ser Ser Gly Met	
210 215 220	
atg atg gtg gcc atg cgg cat ttg gag gga att gcc aga cca aaa gga	720
Met Met Val Ala Met Arg His Leu Glu Gly Ile Ala Arg Pro Lys Gly	
240	
225 230 235 240	
ggc act gga gcc ctc aca gaa gcc ttg gtg aag tta gtg caa gcc caa	768
Gly Thr Gly Ala Leu Thr Glu Ala Leu Val Lys Leu Val Gln Ala Gln	
255	
245 250 253	
ggg gga aaa atc ctc act gac caa acc gtc aaa cgg gta ttg gtg gaa	816
ggg gga aaa atc ctc act gac caa acc gtc add egg god oog geg Gly Gly Lys Ile Leu Thr Asp Gln Thr Val Lys Arg Val Leu Val Glu	
270	
260 265 270	
the set one see the car	864
, aac aac cag gcg atc ggg gtg gag gta gct aac gga gaa cag tac cgg	

	Asn	Asn	Gln	Ala	Ile	e G	ly v	Val	Glu	Val	Ala	Asn	Gly	Glu	Gln	Tyr	Arg		
			275						280					285					
	•			•												٠	•		
	gcc	aaa	aaa	ggc	gt	g a	tt 1	tct	aac	atc	gat	gcc	cgc	cgt	tta	ttt	ttg		912
•	Ala	Lys	Lys	Gly	r Va	1 I	le :	Ser	Asn	Ile	qaA	Ala	Arg	Arg	Leu	Phe	Leu	•	
		290	-				• :	295					300		<i>:</i>		•		
															•				
	caa	ttg	gtg	gaa	CC	g g	gg :	gcc	cta	gcc	aag	gtg	aat	caa	aac	cta	ggg		960
	Gln	Leu	Val	Gli	ı Pr	o G	ly .	Ala	Leu	Ala	Lys	Val	Asn	Gln	Asn	Leu	Gly		
	305					3	10					315					320		
												•							
												aac					•		1008
	Glu	Arg	Lev	Glı	ı Ar	g A	ırg	Thr	Val	Asn	Asn	Asn	Glu	Ala	Ile	Leu	Lys		
					32	25					330					335		•	
															•				
									•								ggg		1056
	Ile	Asp	Суя	Al	a Le	eu S	Ser	Gly	Leu	Pro	His	Phe	Thr	Ala			. Gly		
۰				34	0			٠.		345	٠.				350				:
				•															
																	: cat		1104
	Pro	Glu			u T	hr (Gly	Thr			ı Ile	Ala	Asp	-		. Arg	, His		
			35	5			•	•	360					365					
																			1150
	-																gct		1152
	Val			u Al	a H	is.	Ala			e Ala	a Let	ı GTZ			Pro) AS	o Ala	•	
		370	כ					375	•				380	J					
		•								.									1200
														•			c ato		1200
			o Se	r Le	eu T	Άŗ) TT	e Pr	o m			u AS	o Pro	5 TII	r Met 400		
	385	õ					390		٠.			39	•				400	,	•
											~ a+	a «»	a ++	-	+ ~~	a aa	c ta	,	1248
																	c tac		12.40
	Ali	a Pr	O PI	70 G			HIS	1111	. ne	u II	9 11 41		u FII	e ru	C AL	41		-	
				•	Ę	105					4.7	J				**			
		· 				- -			~ ~~		~ ++	a at	a aa			+ +0	or ac	_	1296
																	g ac p Th		
	AT	А тт	.е А.			Jeu	GIL	r GT.	A TE	11 G1 42		a ne		ידיר אַר	43		عدد مو.	-	
				4	20					4.2					43	,			
		. ~-	<u>-</u>		å~ .	~~	227	- ~+	a a-	- C C	i+ ~	.u u+	n =+	· · t a=	1 ==	a ++	a ac	σ	1344
												•					eu Th		
	A9	נט עו	ابدي	=u L	ו לבצי	لابدى	. איי	s va	- W	ra ve	ىد بور	"		.c As	وں ہے۔	ب ب		-	

••	BAS BAS		3 AE 5	97/0:	3				.·	43/6	8			4.	Sep	tembe	er 2003
			435					440				•	445				
	gac	tat	gcc	cct	aac	cta	aaa	tct	ctg	atc	att	ggt	cgc	cga	gtg	gaa	1392
	Asp	Tyr	Ala	Pro	Asn	Leu	Lys	Ser	Leu	Ile	Ile	Gly	Arg	Arg	Val	Glu	•
	_	450	•				455					460					
. •				•					•								
	agt	ccc	gcc	gaa	ctg	gcc	caa	cgg	ctg	gga	agt	tac	aac	ggc	aat	gtc	1440
	Ser	Pro	Ala	Glu	Leu	Ala	Gln	Arg	Leu	Gly	Ser	Tyr	Asn	Gly	Asn	Val	
	465					470					475					480	
										•							
	tat	cat	ctg	gat	atg	agt	ttg	gac	caa	atg	atg	ttc	ctc	cgg	cct	cta	1488
							Leu		•	•							
	_	•			485					490					495		
						•								•		•	
Į	_cg	gaa	att	gcc	aac	tac	caa	acc	ccc	atc	aaa	aat	ctt	tac	tta	aca	1536
							Gln										
				500		-		•	505					510			
										•	•					. •	
•	aaa	aca	r aat	acc	 cat	. ccc	ggt	ggc	tcc	ata	tca	ggt	atg	ccc	ggt	aga	1584
	-	-														Arg	
			515				_	520				•	525				
	•																•
٠.	aat	tgo	get	. cgg	gto	: ttt	tta	aaa	caa	caa	cgt	. cgt	ttt	: tgg	taa	1	1629
							e Leu										
		530		_			535		•			540			•		
	_											•					•
1						•										•	•
	2:	10>	22									•					
																	• •

<211> 542

<212> PRT

<213> Synechococcus sp.

<400> 22

Met Ile Thr Thr Asp Val Val Ile Ile Gly Ala Gly His Asn Gly Leu
1 5 10 15

Val Cys Ala Ala Tyr Leu Leu Gln Arg Gly Leu Gly Val Thr Leu Leu 20 25 30

Glu Lys Arg Glu Val Pro Gly Gly Ala Ala Thr Thr Glu Ala Leu Met 35 40 45

u Phe Ile Phe Leu Gly Pro Val Leu Gln Glu Leu Asn Leu Ala Gln 55 70 75 80

Tyr Gly Leu Glu Tyr Leu Phe Cys Asp Pro Ser Val Phe Cys Pro Gly
85 90 95

Leu Asp Gly Gln Ala Phe Met Ser Tyr Arg Ser Leu Glu Lys Thr Cys

100 105 110

Ala His Ile Ala Thr Tyr Ser Pro Arg Asp Ala Glu Lys Tyr Arg Gln 115 120 125

Phe Val Asn Tyr Trp Thr Asp Leu Leu Asn Ala Val Gln Pro Ala Phe 130 135 140

Asn Ala Pro Pro Gln Ala Leu Leu Asp Leu Ala Leu Asn Tyr Gly Trp

145 150 155 160

Glu Asn Leu Lys Ser Val Leu Ala Ile Ala Gly Ser Lys Thr Lys Ala 165 170 . 175 Leu Asp Phe Ile Arg Thr Met Ile Gly Ser Pro Glu Asp Val Leu Asn 180 185 190

Glu Trp Phe Asp Ser Glu Arg Val Lys Ala Pro Leu Ala Arg Leu Cys 195 200 205

Ser Glu Ile Gly Ala Pro Pro Ser Gln Lys Gly Ser Ser Ser Gly Met 210 215 220

Met Met Val Ala Met Arg His Leu Glu Gly Ile Ala Arg Pro Lys Gly
230 235 240

Gly Thr Gly Ala Leu Thr Glu Ala Leu Val Lys Leu Val Gln Ala Gln 245 250 255

Gly Gly Lys Ile Leu Thr Asp Gln Thr Val Lys Arg Val Leu Val Glu 260 265 270

Asn Asn Gln Ala Ile Gly Val Glu Val Ala Asn Gly Glu Gln Tyr Arg 275 280 285

Ala Lys Lys Gly Val Ile Ser Asn Ile Asp Ala Arg Arg Leu Phe Leu 290 295 300

Gln Leu Val Glu Pro Gly Ala Leu Ala Lys Val Asn Gln Asn Leu Gly 305 310 315 320

Glu Arg Leu Glu Arg Arg Thr Val Asn Asn Asn Glu Ala Ile Leu Lys 325 330 335

Ile Asp Cys Ala Leu Ser Gly Leu Pro His Phe Thr Ala Met Ala Gly

345

350

Pro Glu Asp Leu Thr Gly Thr Ile Leu Ile Ala Asp Ser Val Arg His 355 360 365

Val Glu Glu Ala His Ala Leu Ile Ala Leu Gly Gln Ile Pro Asp Ala 370 375 380

Asn Pro Ser Leu Tyr Leu Asp Ile Pro Thr Val Leu Asp Pro Thr Met
385 390 395 400

Ala Pro Pro Gly Gln His Thr Leu Trp Ile Glu Phe Phe Ala Pro Tyr 405 410 415

Arg Ile Ala Gly Leu Glu Gly Thr Gly Leu Met Gly Thr Gly Trp Thr
420 425 430

Asp Glu Leu Lys Glu Lys Val Ala Asp Arg Val Ile Asp Lys Leu Thr 435 440 445

Asp Tyr Ala Pro Asn Leu Lys Ser Leu Ile Ile Gly Arg Arg Val Glu 450 455 460

Ser Pro Ala Glu Leu Ala Gln Arg Leu Gly Ser Tyr Asn Gly Asn Val 465 470 475 480

Tyr His Leu Asp Met Ser Leu Asp Gln Met Met Phe Leu Arg Pro Leu 485 490 495

Pro Glu Ile Ala Asn Tyr Gln Thr Pro Ile Lys Asn Leu Tyr Leu Thr
500 505 510

Gly Ala Gly Thr His Pro Gly Gly Ser Ile Ser Gly Met Pro Gly Arg 515 520 525

Asn Cys Ala Arg Val Phe Leu Lys Gln Gln Arg Arg Phe Trp 530 535 540

<210> 23

<211> 776

212> DNA

<213> Bradyrhizobium sp.

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(774)

<223>

<400> 23

atg cat gca gca acc gcc aag gct act gag ttc ggg gcc tct cgg cgc
Met His Ala Ala Thr Ala Lys Ala Thr Glu Phe Gly Ala Ser Arg Arg

1 10 15

gac gat gcg agg cag cgc cgc gtc ggt ctc acg ctg gcc gcg gtc atc 96

Asp Asp Ala Arg Gln Arg Arg Val Gly Leu Thr Leu Ala Ala Val Ile 20 25 30

atc gcc gcc tgg ctg gtg ctg cat gtc ggt ctg atg ttc ttc tgg ccg Ile Ala Ala Trp Leu Val Leu His Val Gly Leu Met Phe Phe Trp Pro 144

48 .

35

									gct									19:	2
	Leu	Thr	Leu	His	Ser	Leu	Leu	Pro	Ala	Leu	Pro	Leu	Val	Val	Leu	G1	.n		
	•	50				•	55			٠.		60							
			•																
									atc									24	0
	Thr	Trp	Leu	Tyr	Val	Gly	Leu	Phe	Ile	Ile	Ala	His	Asp	Cys	Met	Hi	s		
	65					70					75					80)		
															•				•
									cag									28	8
	Gly	Ser	Leu	Val	Pro	Phe	Lys	Pro	Gln	Val	Asn	Arg	Arg	Ile	Gly	G.	Ln		•
					85					90					95				
													•						
	C	tgc	cte	tto	cto	tat	gcc	ggg	ttc	tcc	ttc	gac	gct	ctc	aat	g	tc	33	6
	la	Суз	Lev	ı Phe	e Lev	ı Tyr	Ala	Gly	Phe	Ser	Phe	Asp	Ala	Leu	Asr	V	al '		
•				100	0				105					110					
																	,		
	gag	cac	ca	aa	g cai	t cac	: cgc	cat	ccc	ggc	acc	ge	gag	g gat	: cc	g	at	38	34
	Glu	His	s Hi	з Гу	s Hi	s His	arç	His	Pro	Gly	Thi	: Ala	a Gl	ı Ası	Pro	А	sp		
	•		11	5				120)				12	5					
										٠.						•	•		
	tto	ga	c ga	g gt	g cc	g cc	g ca	gg	tto	tg:	g cad	c tg	g tt	c gc	ag	c t	tt .	4:	32
	Phe	a As	p Gl	u Va	l Pr	o Pro	o Hi	s G13	y Phe	e Tri	Hi	s Tr	p Ph	e Ala	a Se	r I	he	•	,
		13	0				13	5				. 14	0 .						
•	•										•							•	
	tto	c ct	g ca	c ta	t tt	c gg	c tg	g aa	g ca	g gt	c gc	g at	c at	c. ac	a gc	C S	gtc	4	80
4									•					•	•		•		
		e Le	u Hi	r z.	yr Ph	ne Gl	y Ťr	р Гл	s Gl	n Va	l Al	a Il	e Il	e Al	a Al	a `	Val		
	14	5		•		15	0				15	5	•			•	160		
٠									•					•	•				
	tc	g ct	g gt	it ta	at ca	ag ct	c gt	c tt	c gc	c gt	t co	c tt	g ca	ag aa	c at	c	ctg	5	28
	Se	r Le	eu Va	al T	yr G	ln Le	u Va	l Ph	e Al	a Va	l Pr	o Le	eu G	ln As	n Il	le	Leu		
	•				1	65				17	0				17	75			
	ct	g ti	to t	gg g	cg c	tg c	c gg	gg ct	g ct	g to	g go	eg c	tg c	ag ct	g ti	tc	acc		576
	L€	eu Pl	ne T	rp A	la L	eu Pi	ro G	ly Li€	eu Le	eu Se	er Al	la L	eu G	ln Le	eu Pl	he	Thr		
				1	80				18	35		•		1.9	90			•	
				•								•							
	tt	c g	gc a	cc t	at c	tg c	cg c	ac a	ag co	g g	cc a	cg c	ag c	cc t	tc g	cc	gat		624
	Pl	ne G	ly T	hr I	yr L	eu P	ro H	is L	ys P	ro A	la T	hr G	ln P	ro P	he A	la	Asp	•	
	٠.		1	.95	-			2	00				,2	0,5					
					•													•	

cgc	cac	aac	gcg	cgg	acg	agc	gaa	ttt	ccc	gcg	tgg	ctg	tcg	ctg	ctg	672
										Ala						
	210					215					220		٠.	•		
					•										_	
acc	tgc	ttc	cac	ttc	ggc	ttt	cat	cac	gag	cat	cat	ctg	cat	ccc	gat .	720
															Asp .	
225	-		•		230				•	235					240 ·	
						٠						•				•
gcg	ccg	tgg	tgg	cgg	çtg	ccg	.gag	atc	aag	cgg	cgg	gcc	ctg	gaa	agg	. 768
															Arg	
				245					250			٠.	•	255		•
						•										
	gac	ta										•				776

<210> 24

<211> 258

<212> PRT

<213> Bradyrhizobium sp. .

00> 24

Met His Ala Ala Thr Ala Lys Ala Thr Glu Phe Gly Ala Ser Arg Arg

1 5 10 15

Asp Asp Ala Arg Gln Arg Arg Val Gly Leu Thr Leu Ala Ala Val Ile 20 25 30 .

Ile Ala Ala Trp Leu Val Leu His Val Gly Leu Met Phe Phe Trp Pro 35 40 45

Leu Thr Leu His Ser Leu Leu Pro Ala Leu Pro Leu Val Val Leu Gln

· BAS	SF AC		97/0:	3					50/6	8		٠.	4.	Sept	tember 2003	• .
	50 ·					55					60					
Thr 65	Trp	Leu	Tyr	Val	Gly 70	Leu _.	Phe	Ile	Ile	Ala 75	His _.	Asp	Cys	Met	His 80	
Gly	Ser	Leu ·	Val	Pro 85	Phe	Lys	Pro	Gln	Val 90	Asn	Arg	Arg	Ile	Gly 95	Gln	
Leu	Cys	Leu	Phe 100	Leu	Tyr	Ala	Gly	Phe 105	Ser	Phe	Asp	Ala	Leu 110	Asn	.Val	
Ğlu	ı His	His		His	His	Arg	His		Gly	Thr	Ala	Glu 125		Pro	Asp	
Phe	2 Asp 130		. Val	Pre	Pro	His 135		Phe	Trp	His	7rp		: Ala	Ser	Phe .	

Phe Leu His Tyr Phe Gly Trp Lys Gln Val Ala Ile Ile Ala Ala Val

r Leu Val Tyr Gln Leu Val Phe Ala Val Pro Leu Gln Asn Ile Leu 165 170 175

Leu Phe Trp Ala Leu Pro Gly Leu Leu Ser Ala Leu Gln Leu Phe Thr
180 185 190

Phe Gly Thr Tyr Leu Pro His Lys Pro Ala Thr Gln Pro Phe Ala Asp 195 200 205

Arg His Asn Ala Arg Thr Ser Glu Phe Pro Ala Trp Leu Ser Leu Leu 210 215 220

51/68

BASF AG BASF NAE 597/03

Thr Cys Phe His Phe Gly Phe His His Glu His His Leu His Pro Asp 225 230 235 240

Ala Pro Trp Trp Arg Leu Pro Glu Ile Lys Arg Arg Ala Leu Glu Arg 245 250 255

Arg Asp

<210> 25

<211> 777

<212> DNA

<213> Nostoc sp.

<220>

221> CDS

<222> (1)..(777)

<223> :

<400> 25

atg gtt cag tgt caa cca tca tct ctg cat tca gaa aaa ctg gtg tta

Met Val Gln Cys Gln Pro Ser Ser Leu His Ser Glu Lys Leu Val Leu

1 5 10 15

ttg tca tcg aca atc aga gat gat aaa aat att aat aag ggt ata ttt Leu Ser Ser Thr Ile Arg Asp Asp Lys Asn Ile Asn Lys Gly Ile Phe 96

48

	att	7 00	taa	+++	atc	tta	ttt	tta	taa	σca	att	agt	tta	aţc	tta	tta		144
	Ile																	
•	TIC.	7.4	35	1110				40					45					
				•						•		•						
	ctc	tca	ata	gat	aca	tcc	ata	att	cat	aag	agc	tta	tta	ggt	ata	gcc		192
	Leu																	
		50					55 ·			•		60						•
							•											
	atg	ctt	tgg	cag	acc	ttc	tta	tat	aca	ggt.	tta	ttt	att	act	gct	cat		240
	Met	Leu	Trp	Gln	Thr	Phe	Leu	Tyr	Thr	Gly	Leu	Phe	Ile	Thr	Ala	His		
•	65 ·					70				٠	75		•			80		
٠,٠								•										·
	t	gcc	atg	cac	ggc	gta	gtt	tat	ccc	aaa	aat	ccc	aga	ata	aat	aat		288
•	.sp	Ala	Met	His	Gly	Val	Val	Tyr	Pro	Lys	Asn	Pro	Arg	Ile	Asr	Asn		
			·		85					90					. 95			
																aaa		336
	Phe	Ile	Gly	Lys	Lev	Thr	Leu	Ile	Lev	тух	Gl2	y Le	ı Lev	ı Pro	ту	. Lys		
				100)				105	i				110)			
•																		
	_															t gat		384
	Asp	Let	ı Lev	Lys	s Ly:	s His	Tr			s His	3 G1:	y Hi	•		y Th	r Asp	•	
			115	5		•		120	0				. 12	5				
													_ 1_1_			L L~~		432
																t tgg		432
	er			o As	р Ту	r Ty:			у нт	s Pr	O GI			e PII	e ne	u Trp		
		1,3	0				13	5				14	ŧU					
									-	~ ~~	- to	·	ית כפ	. at	+ ++	c aas		480
																c gga e Gly	7	
			u Hl	s Pn	e Me			T. TA	, 11	D YT	9 11 15			.11		160	,	•
	145	•			•	15	U			•				•				
	وسدوس	- ~·L		~ at		.+	+ ~	ra 'ct	·t aa	.a aa	ıt ci	ta a	ta ce	at at	a c	ca gaa	••	528
																ro Glu		
	· ne	u va	rr me	:		55 ·	.5 03	.y	-u <u>-</u>	17						75		
					٠.٠						_					•		
	22	t a=	1t ++	a at	it at	ta ti	t to	gg at	tg at	ta co	et t	ct a	tt ti	ta a	gt t	ca gta		576
																er Val		
					80			_		85					90			
					•													

1975
<u>w</u>
m
CD
<u>ٽ</u> .
D
=
\mathcal{L}
<u>. </u>
in
\dashv

BASF AG	53/68	4.September 2003
BASF NAE 597/03	•	

624 caa cta ttt tat ttt ggt aca ttt ttg cct cat aaa aag cta gaa ggt Gln Leu Phe Tyr Phe Gly Thr Phe Leu Pro His Lys Lys Leu Glu Gly 205 200 195 672 ggt tat act aac ccc cat tgt gcg cgc agt atc cca tta cct ctt ttt Gly Tyr Thr Asn Pro His Cys Ala Arg Ser Ile Pro Leu Pro Leu Phe 220 215 210 tgg tct ttt gtt act tgt tat cac ttc ggc tac cac aag gaa cat cac 720 Trp Ser Phe Val Thr Cys Tyr His Phe Gly Tyr His Lys Glu His His 235 240 225 230 gaa tac cct caa ctt cct tgg tgg aaa tta cct gaa gct cac aaa ata 768

gaa tac cct caa ctt cct tgg tgg aaa tta cct gaa gct cac aaa ata 768 1 Tyr Pro Gln Leu Pro Trp Trp Lys Leu Pro Glu Ala His Lys Ile
245 250 255

tct tta taa 777

Ser Leu

<210> 26

<211> 258

<212> PRT

213> Nostoc sp.

<400> 26

Met Val Gln Cys Gln Pro Ser Ser Leu His Ser Glu Lys Leu Val Leu 1 5 10 15

Leu Ser Ser Thr Ile Arg Asp Asp Lys Asn Ile Asn Lys Gly Ile Phe 20 . 25 . 30

Ile Ala Cys Phe Ile Leu Phe Leu Trp Ala Ile Ser Leu Ile Leu Leu

40 "

45

Leu Ser Ile Asp Thr Ser Ile Ile His Lys Ser Leu Leu Gly Ile Ala
50 55 60

Met Leu Trp Gln Thr Phe Leu Tyr Thr Gly Leu Phe Ile Thr Ala His 65 70 75 80

Asp Ala Met His Gly Val Val Tyr Pro Lys Asn Pro Arg Ile Asn Asn 85 90 95

Phe Ile Gly Lys Leu Thr Leu Ile Leu Tyr Gly Leu Leu Pro Tyr Lys 100 · 105 110

Asp Leu Leu Lys Lys His Trp Leu His His Gly His Pro Gly Thr Asp 115 120 125

Leu Asp Pro Asp Tyr Tyr Asn Gly His Pro Gln Asn Phe Phe Leu Trp
130 135 140

r Leu His Phe Met Lys Ser Tyr Trp Arg Trp Thr Gln Ile Phe Gly 145 150 155 160

Leu Val Met Ile Phe His Gly Leu Lys Asn Leu Val His Ile Pro Glu 165 170 175

Asn Asn Leu Ile Ile Phe Trp Met Ile Pro Ser Ile Leu Ser Ser Val 180 185 190

Gln Leu Phe Tyr Phe Gly Thr Phe Leu Pro His Lys Lys Leu Glu Gly
195 200 205

Gly Tyr Thr Asn Pro His Cys Ala Arg Ser Ile Pro Leu Pro Leu Phe 210 215 220

Trp Ser Phe Val Thr Cys Tyr His Phe Gly Tyr His Lys Glu His His 225 230 235 240

Glu Tyr Pro Gln Leu Pro Trp Trp Lys Leu Pro Glu Ala His Lys Ile 245 250 255

r Leu

<210> 27

<211> 789

<212> DNA

<213> Nostoc punctiforme

220>

<221> CDS

<222> (1)..(789)

<223>

<400> 27

ttg aat ttt tgt gat aaa cca gtt agc tat tat gtt gca ata gag caa Leu Asn Phe Cys Asp Lys Pro Val Ser Tyr Tyr Val Ala Ile Glu Gln

48

						•	٠.	•										
	tta	agt	gct	aaa	gaa	gat	act	gtt	tgg.	ggg	ctg	gtg	ạtt	gtc	ata	gta		96
•	Leu	Ser	Ala	Lys	Glu	Asp	Thr	Val	Trp	${ t Gly}$	Leu	Val	Ile	Val	Ile	Val		
				20					25					30				
														-				•
	att	att	agt	ctt	tgg	gta	gct	agt	ttg	gct	ttt	tta ·	cta	gct	att	aat	• ;	144
	Ile	Ile	Ser	Leu	Trp	Vaļ	Ala	Ser	Leu	Ala	Phe	Leu	Leu	Ala	Ile	Asn		•
			35				••	40			•		45			•		
	•																	
	tat	gcc	aaa	gtc	cca	att	tgg	ttg	ata	cct	att	gca	ata	gtt	tgg	caa	•	192
	Tyr	Ala	Lys	Val	Pro	Ile	Trp	Leu	Ile	Pro	Ile	Ala [.]	Ile	Val	Trp	Gln		
		50		-			55					60						
	atg	ttc	ctt	tat	aca	aaa	cta	ttt	att	act	gca	cat	gat	gct	atg	cat		240
	t	Phe	Leu	Tyr	Thr	Gly	Leu	Phe	Ile	Thr	Ala	Ḥis	Asp	Ala	Met	His	•	
V	ک				:	70					75					80	•	
														•				•
	ggg	tca	gtt	tat	cgt	aaa	aat	CCC	aaa	att	aat	aat	ttt	atc	ggt	tca	•	288
	Gly	Ser	Vaļ	Tyr	Arg	ГЛS	Asn	Pro	Lys	Ile	Asn	Asn	Phe	Ile	Gly	Ser		
•					.85			•	•	90		•		• •	95			
	•																•	
								gtg										336
	Leu	Ala	Val			Tyr	Ala	Val	Phe	Pro	Tyr	Gln	Gln	Met	Leu	Lys		
				100					105					110				
	•		٠.									• •						
			•	•				cat										384
	Asn	His			His	His	Arg	His		Ala	Ser	Glu			Pro	Asp		
			115					120		•			125		•	•		
			•		•													
								aac										432
	Phe			Gly	Lys	Arg			Ala	. Ile	Phe			Leu	His	Phe		
	•	130					135		٠			140						
													` .					
																cta		480
			GIU	. 1 77 1	ser			GTU	GII	r тел			. Lev	Tnr	ITE	Leu	٠	
	145					150	1				155					160		
	عد مد عد مد		. 			. .	سيد	. <u></u> .							د			F00
			•								. •					atc		528
	РЛС	AST	. нет	HTS			val	. Leu	Hls			GLT.	r TTE	e Asn		Ile		
					165	,				170	,		•		175	1		
	.	***	. .									, 			. a.a	. • .		
	cta	. ככנ	. tgg	agt	att	. cct	. cca	i att	. tta	agt	tec	att	. caa	a ctg	, ctt	tat		576

BASF	AG	
BASF	NAE	597/03

57/68

4.September 2003

Leu	Phe	Trp	Ser 180	Ile	Pro	Pro	Ile	Leu 185	Ser	Ser	Ile	Gln	Leu 190	Phe	Tyr		
ttc	gga	aca	ttt	ttg	çc.t	cat	cga	gaa	cac	aag	aaa	gga	tat	gtt	tat		624
Phe	Gly	_	Phe	Leu	Pro	His	Arg	Glu	Pro	Lys	Lys	Gly	Tyr	Val	Tyr		
•	_	195					200	•			•	205					
					•	•											
								ttg			•	_				•	672
Pro	His	Cys	Ser	Gln	Thr	Ile	Lys	Leu	Pro	Thr	Phe	Leu	Ser	Phe	Ile		
	210			•		215					220						
•	٠																
gct	tgc	tac	cac	ttt	ggt	tat	cat	gaa	gaa	cat	cat	gag	tat	ccc	cat		720
Ala	Cys	Tyr	His	Phe	Gly	Tyr	His	Ģlu	Glu	His	His	Glu	Tyr	Pro	His		
5	•				230		٠.			235					240		. •
gta	cct	tgg	tgg	caa	ctt	cca	tct	gta	tat	aag	cag	aga	gta	ttc	aac		768
Val	Pro	Trp	Trp	Gln	Leu	Ьtо	Ser	Val	Tyr	Lys	Gln	Arg	Val	Phe	Asn		
				245				•	250	•				255		•	:, •
											•				•		
aat	tca	gta	acc	aat	tcg	taa											789
Asn	Ser	Val	Thr	Asn	Ser						••						•
			260							•							

<210> 28

211> 262

<212> PRT

<213> Nostoc punctiforme

<400> 28

Leu Asn Phe Cys Asp Lys Pro Val Ser Tyr Tyr Val Ala Ile Glu Gln

1 10 15

Leu Ser Ala Lys Glu Asp Thr Val Trp Gly Leu Val Ile Val Ile Val 20 25 30

Ile Ile Ser Leu Trp Val Ala Ser Leu Ala Phe Leu Leu Ala Ile Asn
35 40 45

Tyr Ala Lys Val Pro Ile Trp Leu Ile Pro Ile Ala Ile Val Trp Gln 50 55 60

Met Phe Leu Tyr Thr Gly Leu Phe Ile Thr Ala His Asp Ala Met His 65 70 75 80

Ser Val Tyr Arg Lys Asn Pro Lys Ile Asn Asn Phe Ile Gly Ser 85 90 95

Leu Ala Val Ala Leu Tyr Ala Val Phe Pro Tyr Gln Gln Met Leu Lys
100 105 110

Asn His Cys Leu His His Arg His Pro Ala Ser Glu Val Asp Pro Asp 115 120 . 125

Phe His Asp Gly Lys Arg Thr Asn Ala Ile Phe Trp Tyr Leu His Phe 130 135 140

Met Ile Glu Tyr Ser Ser Trp Gln Gln Leu Ile Val Leu Thr Ile Leu 145 150 155 160

Phe Asn Leu Ala Lys Tyr Val Leu His Ile His Gln Ile Asn Leu Ile 165 170 175

Leu Phe Trp Ser Ile Pro Pro Ile Leu Ser Ser Ile Gln Leu Phe Tyr 180 185 190 Phe Gly Thr Phe Leu Pro His Arg Glu Pro Lys Lys Gly Tyr Val Tyr

195 200 205

Pro His Cys Ser Gln Thr Ile Lys Leu Pro Thr Phe Leu Ser Phe Ile 210 215 220

Ala Cys Tyr His Phe Gly Tyr His Glu Glu His His Glu Tyr Pro His 225 230 235 240

Val Pro Trp Trp Gln Leu Pro Ser Val Tyr Lys Gln Arg Val Phe Asn
245 250 255

Asn Ser Val Thr Asn Ser 260

<210> 29

<211> 762

<212> DNA

213> Nostoc punctiforme

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(7.62)

<223>

<400> 29

gtg atc cag tta gaa caa cca ctc agt cat caa gca aaa ctg act cca Val Ile Gln Leu Glu Gln Pro Leu Ser His Gln Ala Lys Leu Thr Pro

•	BASF AG BASF NAE 597/03										60/68 4					September 2003			
•	1				5				•	10			•	٠.	15				
														gct Ala 30			9	б	
														tcc Ser		_	14	4	
				•										cta Leu			19:	2	
														gcc Ala			24	0	
	_	_												att Ile			28	8	
•					Leu					Pro			Lys	cta Leu 110			. 33	6	
											-			gac Asp			38	4	
			Asn											ttt			. 43	12	
		Lys					Trp					Ala				att Ile 160	4.8	30	
			• •			Tyr					Pro					act	. 52	28	

						•					•						
	tac	ttt	tgg	gtg	cta	ccc	tcg	ctt	tta	agt	tca	tta	caa	tta	ttc	tat	576
	Tyr	Phe	Trp	Val	Leu	Pro	Ser	Leu	Leu	Ser	Ser	Leu	Gln	Leu	Phe	Tyr	
				180		•			185	•				190	•		•
						•	•			•			٠				
	ttt	ggt	act	ttt	tta	CCC	cat	agt	gaa	cca	ata	ggg	ggt	tat	gtt	cag .	624
	Phe	Gly	Thr	Phe	Leu	Pro	His	Ser	Glu	Pro	Ţle	Gly	Gly	Tyr	Val	Gln	
			195				•	200					205		•		•
		•															
	cct	cat	tgt	gcc	caa	aça	att	agc	cgt	cct	att	tgg	tgg	ţca	ttt	atc	672
	Pro	Hís	Cys	Ala	Gln	Thr	Ile	Ser	Arg	Pro	Ile	Trp	Trp	Ser	Phe	Ile	
		210					215					220					
													•				•
_	acg	tgc	tat	cat	ttţ	ggc	tac	cac	gag	gaa	cat	cac	gaa	tat	cct	cat	720
		Cys	Tyr	His	Phe	Gly	Tyr	His	Glu	Glu	His	His	Glu	Тут	Pro	His	
	_45					230					235					240	
			•	•								٠.٠					
	att	tct	tgg	tgg	cag	tta	cca	gaa	att	tac	aaa	gca	aaa	tag		•	762
					Gln											•	
					245					250	- 		_	•	•		

<210> 30

<211> 253

<212> PRT

213> Nostoc punctiforme

<400>. 30

Val Ile Gln Leu Glu Gln Pro Leu Ser His Gln Ala Lys Leu Thr Pro 1 5 10 15

Val Leu Arg Ser Lys Ser Gln Phe Lys Gly Leu Phe Ile Ala Ile Val 20 25 30

Ile Val Ser Ala Trp Val Ile Ser Leu Ser Leu Leu Leu Ser Leu Asp

— 35 40 45

Ile Ser Lys Leu Lys Phe Trp Met Leu Pro Val Ile Leu Trp Gln
50 55 60

Thr Phe Leu Tyr Thr Gly Leu Phe Ile Thr Ser His Asp Ala Met His 65 70 75 80

Gly Val Val Phe Pro Gln Asn Thr Lys Ile Asn His Leu Ile Gly Thr 85 90 95

Leu Thr Leu Ser Leu Tyr Gly Leu Leu Pro Tyr Gln Lys Leu Leu Lys
100 105 110

Lys His Trp Leu His His His Asn Pro Ala Ser Ser Ile Asp Pro Asp 115 120 125

Phe His Asn Gly Lys His Gln Ser Phe Phe Ala Trp Tyr Phe His Phe 130 135 140

Met Lys Gly Tyr Trp Ser Trp Gly Gln Ile Ile Ala Leu Thr Ile Ile 145 150 155 160

Tyr Asn Phe Ala Lys Tyr Ile Leu His Ile Pro Ser Asp Asn Leu Thr 165 170 175

Tyr Phe Trp Val Leu Pro Ser Leu Leu Ser Ser Leu Gln Leu Phe Tyr 180 185 190

Phe Gly Thr Phe Leu Pro His Ser Glu Pro Ile Gly Gly Tyr Val Gln

200

205

Pro His Cys Ala Gln Thr Ile Ser Arg Pro Ile Trp Trp Ser Phe Ile
210 220

Thr Cys Tyr His Phe Gly Tyr His Glu Glu His His Glu Tyr Pro His 225 230 235 240

Ile Ser Trp Trp Gln Leu Pro Glu Ile Tyr Lys Ala Lys 245 250

<210> 31

<211> 1608

<212> DNA

<213> Haematococcus pluvialis

<220>

≤221> CDS

<222> (3)..(971).

<223>

<400> 31

ct aca ttt cac aag ccc gtg agc ggt gca agc gct ctg ccc cac atc

Thr Phe His Lys Pro Val Ser Gly Ala Ser Ala Leu Pro His Ile

1 5 10 15

ggc cca cct cct cat ctc cat cgg tca ttt gct gct acc acg atg ctg Gly Pro Pro Pro His Leu His Arg Ser Phe Ala Ala Thr Thr Met Leu

20

25

30

47

95

	•																•	
	tcg	aag	ctg	cag	tca	atc	agc	gtc	aag	gcc	cgc	cgc	gtt	gaa	cta	gcc		143
	Ser	ГÀЗ	Leu	${\tt Gln}$	Ser	Ile	Ser	Val	Lys	Ala	Arg	Arg	Val	Glu	Leu	Ala		
				35	•				40				•	45				
							•											
	cgc	gac	atc	acg	cgg	ccc	aaa	gţc	tgc	ctg	cat	gct	cag	caa	tac	tca		191
													Gln					
			50				· -	55	_				60	5	0,0	-		
																•		
	tta	gtt	cgg	ctq	саа	ata	gca	αca	cca	Car	aca	aaa.	gag	aca.	cta	~~		239
				_									Glu					233
•		65			5		70		110	GLII	1111		GIU	ALG	теп	GTA		
							,,					75						
	-200	a+-a	C2.6	~~+	~								•		•	•		
													gcc					287
		val	GIII	ATA	ALA		ATA.	GTĀ	Asp _.	Glu		Ser	Ala	Asp	Val	Ala	•	
	80					85				•	90					95		
													•					
													gcc				•	335
	Leu	Gln	Gln	Leu	qaA	Arg	Ala	Ile	Ala	Glu	Arg	Arg	Ala	Arg	Arg	Lys		
					100					105	•				110			
		•	•										•				•	
	egg	gag	cag	ctg	tca	tac	cag	gct	gcc	gcc	att	gca	gca	tca	att	ggc		383
•	Arg	Glu	Gln	Leu	Ser	Tyr	${\tt Gln}$	Ala	Ala	Ala	Ile	Ala	Àla	Ser	Ile	Gly	•	
	•			115			•		120			•		125			•	
	•			٠.						•				•				
	gtg	tca	ggc	att	gee	atc	ttc	gcc	acc	tac	ctg	aga	ttt	gcc	atg	cac		431
													Phe					
			130	•				135				_	140	٠	•			
							·		٠									
	atg	acc	gtg	ggc	ggc	gca	gtg	cca	tga	aat	gaa	ata	act	aac	act	ctc		479
													Ala					4/5
		145		_	. –		150		•			155		0		DCG		•
													-	•				
• •	ctc	tta	ata	att	aat.	aac	aca	ctc	ממכ	ata	~~~	ata	tat	~~~				F07
													Tyr					527
	160			742	023	165	1124	neu	GTĀ	Mer		Mec	TYL	Ата	Arg			
					•	100					170					175		
	ac=	CP	225	~~~	t	.			. .	·								
													tgg					575
	WIG	n1S	гуз	ATS		ī.rÞ	His	Glu	Ser		Leu	Gly	Trp	Leu		His		
			•		180					185					190			

	•																
	aag	agc	cac	cac	aca	cct	cgc	act	gga	ccc	ttt	gaa	gcc	aac	gac	ttg	623
	Lys	Ser	His	His	Thr	Pro	Arg	Thr	Gly	Pro	Phe	Glu	Ala	Asn	Asp	Leu	
٠	:			195			•		200				•	205			
							•						•				
	ttt	gca	atc	atc	aat	gga	ctg	ccc	gcc	atg	ctc	ctg	tgt	acc	ttt	ggc	671
		Ala						•									
			210	•				215					220	•			
	٠.			•		•							•				
	ttc	tgg	ctg	ccc	aac	gtc	ctg	ggg	gcg	gcc	tgc	ttt	gga	geg	ggg	ctg	719
		Ťrp		•													
		225	•				230					235	_	•		•	•
	•					•							•				
	ggc	atc	acg	cta	tac	ggc	atg	gca	tat	atg	ttt	ata	cac	gat	aac	cta	767
\		Ile										_					
	0		•		-	 245	٠.				250					255	
					•											233	
	gtg	cac	agg	cac	ttt	CCC	acc	aaa	CCC	atc	act	aaa	ata		tag	=+~	815
		His															0.13
	•		5	9	260			GLY	110	265	nra.	GTĀ	Deu	·		wec	
					200	•				205					270		
	aaq	cgc	cta	aca	ata	acc	Cac	C=C	ata	a=a	a na	200					
																	. 863
	ی پی	Arg	neu	275	vaı	ALG	TTS	GIII		HIS	HLS	ser	GTA		Tyr	GTĀ	
				213					280					285			
	~~~	aca	222	+	~~+												
		gcg															911
	GTĀ	Ala		TTD	GIY	Mer	rne		GTĀ	Pro	Gln	Glu		Gln	His	Ile	
			290					295					300				•
						•	•			•					•		
																tgg	959
	Pro			Ala	Glu	Glu		Glu	Arg	Leu	Val	Leu	Glu	Leu	Asp	Trp	
		305					310					315					
							•	-									
		aag			ggt	gcgg	aac	cagg	cacg	ct g	gttt	caca	c ct	catg	cctg		1011
		Lys	Arg					٠					•				
	320							•									
	•		•														
	tga	taag	gtg	tggc	taga	gc g	atgc	gtgt	g ag	acgg	gtat	gtc	acgg	tcg	actg	gtctga	1071
			•	•					-			•					
	tgg	ccaa	tgg (	catc	ggcc	at g	tctg	gtca	t ca	cggg	ctgg	ttg	cctg	ggt	gaag	gtgatg	1131
								i	•						•		
	cac	atca	tca	tgtg	cggt	tg g	aggg	gctg	g ca	cagt	gtgg	gct	gaac	tgg	agca	gttgtc	1191

caggctggcg	ttgaatcagt	gagggtttgt	gattggcggt	tgtgaagcaa	tgactccgcc	1251
catattctat	ttgtgggagc	tgagatgatg	gcatgcttgg	gatgtgcatg	gatcatggta	1311
gtgcagcaaa	ctatattcac	ctagggctgt	tggtaggatc	aggtgaggcc	ttgcacattg	1371
catgatgtac	tcgtcatggt	gtgttggtga	gaggatggat	gtggatggat	gtgtattctc	1431
agacgtagac	cttgactgga	ggcttgatcg	agagagtggg	ccgtattctt	tgagagggga .	1491
ggctcgtgcc	agaaatggtg	agtggatgac	.tgtgacgctg	tacattgcag	gcaggtgaga	1551
actgtct	cgattgtaaa	atacattcag	atgcaaaaaa	aaaaaaaaa	aaaaaaa	1608
			•			

<210> 32

<211> 322.

<212> PRT

<213> Haematococcus pluvialis

<<u>4</u>00> 32

Thr Phe His Lys Pro Val Ser Gly Ala Ser Ala Leu Pro His Ile Gly

1 5 10 15

Pro Pro Pro His Leu His Arg Ser Phe Ala Ala Thr Thr Met Leu Ser 20 25 30

Lys Leu Gln Ser Ile Ser Val Lys Ala Arg Arg Val Glu Leu Ala Arg 35 40 45

Asp Ile Thr Arg Pro Lys Val Cys Leu His Ala Gln Arg Cys Ser Leu

55

. 60

Val Arg Leu Arg Val Ala Ala Pro Gln Thr Glu Glu Ala Leu Gly Thr
65 70 75 80

Val Gln Ala Ala Gly Ala Gly Asp Glu His Ser Ala Asp Val Ala Leu 85 90 95

Gln Gln Leu Asp Arg Ala Ile Ala Glu Arg Arg Ala Arg Arg Lys Arg 100 105 110

Glu Gln Leu Ser Tyr Gln Ala Ala Ala Ile Ala Ala Ser Ile Gly Val 115 120 125

Ser Gly Ile Ala Ile Phe Ala Thr Tyr Leu Arg Phe Ala Met His Met 130 135 140

Thr Val Gly Gly Ala Val Pro Trp Gly Glu Val Ala Gly Thr Leu Leu 145 150 155 160

u Val Val Gly Gly Ala Leu Gly Met Glu Met Tyr Ala Arg Tyr Ala 165 170 175

His Lys Ala Ile Trp His Glu Ser Pro Leu Gly Trp Leu Leu His Lys 180 185 190

Ser His His Thr Pro Arg Thr Gly Pro Phe Glu Ala Asn Asp Leu Phe 195 200 205

Ala Ile Ile Asn Gly Leu Pro Ala Met Leu Leu Cys Thr Phe Gly Phe 210 220 Trp Leu Pro Asn Val Leu Gly Ala Ala Cys Phe Gly Ala Gly Leu Gly 225 230 235 . 240

Ile Thr Leu Tyr Gly Met Ala Tyr Met Phe Val His Asp Gly Leu Val
245 250 255

His Arg Arg Phe Pro Thr Gly Pro Ile Ala Gly Leu Pro Tyr Met Lys 260 265 270

Leu Thr Val Ala His Gln Leu His His Ser Gly Lys Tyr Gly Gly
275 280 285

Ala Pro Trp Gly Met Phe Leu Gly Pro Gln Glu Leu Gln His Ile Pro 290 295 300

Gly Ala Ala Glu Glu Val Glu Arg Leu Val Leu Glu Leu Asp Trp Ser 305 310 315 320

Lys Arg